

Europäisches Patentamt

European Patent Office

Office européen des brevets



(11) EP 0 927 761 A2

(12)

### **EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG**

(43) Veröffentlichungstag: 07.07.1999 Patentblatt 1999/27

(21) Anmeldenummer: 98123331.5

(22) Anmeldetag: 08.12.1998

(51) Int. Cl.<sup>6</sup>: **C12N 15/52**, C12N 15/53, C12N 15/54, C12P 25/00.

C12N 15/54, C12P 25/00 C12N 9/00, C12N 9/04,

C12N 9/10, C12N 9/12

(84) Benannte Vertragsstaaten: AT BE CH CY DE DK ES FI FR GB GR IE IT LI LU MC NL PT SE

Benannte Erstreckungsstaaten: AL LT LV MK RO SI

(30) Priorität: 23.12.1997 DE 19757755

(71) Anmelder: BASF AKTIENGESELLSCHAFT 67056 Ludwigshafen (DE) (72) Erfinder:

Pompejus, Markus Dr.

67165 Waldsee (DE)

• Seulberger, Harald Dr.

67141 Neuhofen (DE)

 Höffken, Hans Wolfgang Dr. 67069 Ludwigshafen (DE)

 Revuelta Doval, Jose Luis Prof.-Dr. 37001 Salamanca (ES)

Jimenez, Alberto

37006 Salamanca (ES)

Santos Garcia, Maria Angeles Dr.
37009 Salamanca (ES)

(54) Gene der Purinbiosyntese aus Ashbya gossypii und deren Verwendung in der mikrobiellen Riboflavinsynthese

(57) Gene der Purinbiosynthese aus Ashbya gossypii und deren Verwendung in der mikrobiellen Riboflavinsynthese.

#### Beschreibung

[0001] Die vorliegende Erfindung betrifft Gene der Purinbiosynthese aus Ashbya gossypii und deren Verwendung in der Riboflavinsynthese.

[0002] Vitamin B2, auch Riboflavin genannt, ist für Mensch und Tier essentiell. Bei Vitamin B2-Mangel treten Entzündungen der Mund- und Rachenschleilmhäute, Juckreiz und Entzündungen in den Hauffalten und ähnliche Hautschäden, Bindehautentzündungen, verminderte Sehschäfte und Tübung der Hornhaut auf. Bei Säuglen und Kindern können Wachstumsstillstand und Gewichtsabnahme eintreten. Vitamin B2 hat daher wirtschaftliche Bedeutung insbesondere als Vitaminzusatz bei Vitaminmangel und als Futtermittelzusatz. Daneben wird es als Lebensmittelfarbstoff, beispfelsweise in Mayonnaise, Elscreme, Pudding etc. eingesetzt.

[0003] Die Herstellung von Vitamin B2 erfolgt entweder Chemisch oder mikrobiell (siehe z.B. Kurth et al. (1996) Riboflavin, in: Ullmann's Encyclopedia of industrial chemistry, VCH Weinheim). Bei den chemischen Herstellverlahren wird Riboflavin in der Regel in mehstutfigen Prozessen als reines Endproduld gewonnen, wobei relativ kostspielige Ausgangsprodukte, wie z.B. D-Ribose, eingesetzt werden müssen. Eine Alternative zur chemischen Synthese von Riboflavin ist die Herstelltung dieses Stoffes durch Mikroorganismen. Als Ausgangsstoffe dienen dabei nachwachsende Rohstoffe, wie Zucker oder pflanzliche Ole. Die Herstellung von Riboflavin durch Fermentation von Pflanzliche Ste. Die Herstellung von Riboflavin durch Fermentation von Pflanzliche Cle. Die Herstellung von Riboflavin durch Fermentation von Riborlau wie Zenermatien von Riborlau wie Zenermatien von Riborlaum der Vertreiche Vertreich von Ver

2 [0004] In der EP 405370 sind Riboflavin-überproduzierende Bakerienstämme beschrieben, die durch Transformation der Riboflavin-Biosynthese-Gene aus Bacillus subtilis erhalten wurden. Diese dort beschriebenen Gene und andere, an der Vitamin B2-Biosynthese beteiligten Gene aus Prokaryonten sind für ein rekombinantes Riboflavin-Herstellverfahren mit Eukaryonten, wie z.B. Saccharomyces cerewisiae oder Ashbya gossypi ungeeignet.

[0005] In der DE 44 20 785 sind sechs Riboflavin-Biosynthessegere aus Asibbya gossypii beschrieben, sowie Mikroorganismen, die mit diesen Genen transformiert wurden und die Verwendfing solcher Mikroorganismen zur Riboflavinsynthase.

[0006] Mit diesen Verfahren ist es möglich. Produktionsstämme für die mikrobielle Riboflavinsynthese zu erzeugen. Diese Produktionsstämme besitzen jedoch häufig Stoffwechseillimitierungen, die durch die inserfierten Biosynthesegen nicht beseitigt werden können oder manchmal erst dadurch entstehen. Solche Produktionsstämmen können manchmal nicht genügend Substrat zur Sättigung mancher Biosyntheseschritte liefern, so daß die Biosynthesekapazitätt mancher Stoffwechselabschnitte gar nicht voll ausgeschöpt werden kann.

[0007] Daher ist es wünschenswert, weitere Teilbereiche von Stoffwechselwegen zu verstärken, dadurch Stoffwechselengpässe zu beseitigen und dadurch dann die für die mikrobielle Riboflavinsynthese eingesetzten Mikroorganismen (Produktionsstamme) bezüglich ihrer Fahigkeit zur Riboflavinsynthese weiter zu optimieren. Es ist anzustreben, die zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Teilbereiche des komplexen Stoffwechsels zu identifizieren und diese auf geeignete Weise zu verstärkenden Zuch zu den Z

[0008] Die Erfindung betrifft neue Proteine der Purinbiosynthese, deren Gene und deren Verwendung für die mikrobielle Riboflavinsynthese.

[0009] Der Purinstoffwechsel (für eine Übersicht siehe z.B. Voet, D. und Voet, J.G., 1994, Biochemie, VCH Weinheim, Seite 743-771; Zalkin, H. und Dixon, J.E., 1992, De novo purine nudedrolde biosynthesis, in: Progress in nucleic acid research and molecular biology, Vol. 42, Seite 259-287, Academic Press) ist ein für alle Lebewseen essentieller Tell des Stoffwechsels. Fehlerhafter Purinstoffwechsel kann beim Menschen zu schweren Krankheim (zher (z.B. Gicht), Der Purinstoffwechsel ist zudem ein wichtiges target für die Therapie von Tumorerkrahungen und kreinfektionen. Zahlose Publikationen sind erschienen, die Substanzen für diese Indikationen beschreiben die im Purinstoffwechsel eingreifen (als Übersicht z.B. Christopherson, R.I. und Lyons, S.D., 1990, Potent inhibitors of de novo pyrimidine and purine biosynthesis as chemotherapeutic agents, Med. Res. Reviews 10, Seite 505-549).

[0010] Untersuchungen der in Purinstoffwechsel beteiligten Enzyme (Smith, J.L., Enzymes in nucleotide synthesis, 1995, Curr. Opinion Struct. Biol. 5, 752-757) zielen darauf ab, neue immunsuppressiv, anti-parait\u00e4ir oder anti-proliferierend wirkende Medikamente zu entwickeln (Biochem. Soc. Transact. 23, Seite 877-902, 1995).

50 [0011] Bei diesen Medikamenten handelt es sich dann üblicherweise um natürlich nicht vorkommende Purine, Pyrimidine oder davon abgeleiteter Verbindungen.

[0012] Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:2 dargestellten Polypeptidseqenz oder einer aus SEQ ID NO:2 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 15% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Phosphoribosylpyrophosphat-Synthetase.

[0013] Die in SEQ ID NO:2 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des KPR1 Gens (SEQ ID NO:1).

[0014] Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO.5 dargestellten Polypeptidsegenz oder einer aus SEQ ID NO.5 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen

Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Glutamin-Phosphoribosylpyrophosphat-Amidotransferase.

[0015] Die in SEQ ID NO:5 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des ADE4 Gens

[0016] Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:8 dargestellten Polypeptidseqenz oder einer aus SEQ ID NO:8 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 20% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer IMP-Dehydrogenase.

[0017] Die in SEQ ID NO:8 und 9 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des GUA1

[0018] Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:11 dargestellten Polypeptidsegenz 10 oder einer aus SEQ ID NO:11 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen

Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer GMP-Synthetase. [0019] Die in SEQ ID NO:11 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des GUA2 Gens

[0020] Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein mit der in SEQ ID NO:13 dargestellten Polypeptidseqenz oder einer aus SEQ ID NO:13 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosauren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Phosphoribosylpyrophosphat-Synthetase.

[0021] Die in SEQ ID NO:13 dargestellte Sequenz ist das aus Ashbya gossypii erhaltene Genprodukt des KPR2 Gens

[0022] Diese genannten Genprodukte können durch übliche Verfahren der Gentechnologie wie ortsgerichtete Mutagenese so verändert werden, daß bestimmte Aminosäuren ausgetauscht, zusätzlich eingeführt oder entfernt werden. Üblicherweise (aber nicht ausschließlich) werden Aminosäurereste durch solche ähnlicher Raumerfüllung, Ladung oder Hydrophilie/Hydrophobie ausgetauscht um die enzymatischen Eigenschaften der Genprodukte nicht zu verlieren. Insbesondere im aktiven Zentrum führen Veränderungen der Aminosäuresequenz oft zu drastischer Veränderung der enzymatischen Aktivitäten. An anderen, weniger essentiellen Stellen werden jedoch Veranderungen der Aminosäure-25 sequenz häufig toleriert.

[0023] Bei den erfindungsgemäßen Proteinen können

1. im Fall des Genproduktes des AgKPR1-Gens, bis zu 15, bevorzugt bis zu 10 und besonders bevorzugt bis zu 5% der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein;

2. im Fall des Genproduktes des AgADE4-Gens, bis zu 10 und besonders bevorzugt bis zu 5% der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein;

3. im Fall des Genproduktes des AgGUA1-Gens, bis zu 20, bevorzugt bis zu 15, besonders bevorzugt bis zu 10 und insbesondere bevorzugt bis zu 5% der Aminosauren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein;

4. im Fall des Genproduktes des AgGUA2-Gens, bis zu 10 und besonders bevorzugt bis zu 5% der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein;

5. im Fall des Genproduktes des AgKPR2 Gens bis zu 10 %, bevorzugt bis zu 7 % und besonders bevorzugt bis zu 5 % der Aminosäuren gegenüber der im Sequenzprotokoll dargestellten Sequenzen verändert sein.

[0024] Bevorzugt sind solche Proteine, die zwar noch die jeweilige enzymatische Aktivität besitzen, aber in ihrer Regulation verändert worden sind. Viele dieser Enzyme unterliegen einer starken Aktivitätskontrolle durch Zwischenund Endprodukte (feedback-Inhibition). Dies führt dazu, daß die Enzyme, sobald genügend Endprodukt vorhanden ist, in ihrer Aktivität gedrosselt werden.

[0025] Diese im physiologischen Zustand ökonomische Regelung führt bei Produktionsstämmen jedoch häufig dazu, daß die Produktivität nicht über eine gewisse Grenze hinaus gesteigert werden kann. Durch Beseitigung einer solchen 50 feedback-Inhibition erreicht man, daß die Enzyme ungeachtet der Endproduktkonzentration ihre Aktivität beibehalten und dadurch Stoffwechselengpässe umgangen werden. Dies führt letztlich zu einer deutlichen Steigerung der Ribofla-

[0026] Bevorzugte erfindungsgemäße Proteine sind solche, die nicht mehr durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen (die von Produkten der Enzyme ausgehen) gehemmt werden. Besonders bevorzugte erfindungsgemäße Proteine 55 sind solche, die nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid-5'-Monophosphate oder Purinnukleotid-5'-Diphosphate oder Purinnukleotid-5'-Triphosphate gehemmt werden. Insbesondere bevorzugte erfindungsgemäße Proteine sind solche, mit nachfolgenden Veränderungen der Aminosäuresequenz und alle Kombinationen von Aminosäuresequenz-Veränderungen, die diese nachfolgen-

35

den Veränderungen enthalten.

[0027] Veränderungen der Aminosäuresequenz am AgKPR1 Genprodukt:

Lysin an Position 7 ausgetauscht gegen Valin Aspartat an Position 52 ausgetauscht gegen Histidin Leucin an Position 131 ausgetauscht gegen Isoleucin Aspartat an Position 186 ausgetauscht gegen Histidin Alanin an Position 193 ausgetauscht gegen Valin Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Giutamin

[0028] Veränderungen der Aminosäuresequenz am AgADE4 Genprodukt:

Aspartat an Position 310 ausgetauscht gegen Valin Lysin an Position 333 ausgetauscht gegen Alanin Alanin an Position 417 ausgetauscht gegen Tryptophan

[0029] Die folgenden Beispiele beschreiben die Herstellung der erfindungsgemaßen Proteine und Nukleinsäuren sowie deren Verwendung zur Herstellung von Mikroorganismen mit gesteigerter Riboflavinsynthese.

Beispiel 1:

5

10

Herstellung einer genomischen Genbank aus Ashbya gossypii ATCC10895

[0030] Genomische DNA aus Ashbya gossypii ATCC10895 kann nach üblichen Verfahren pr\u00e4pariert werden, z.B. wie beschrieben in EP9703208. Die genomische Genbank, ausgehend von dieser DNA, kann nach üblichen Methoden (z.B. Sambrook, J. et al. (1998) Molecular doring: a laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press oder Ausubel, F.M. et al. (1994) Current protocols in molecular biology, John Wiley and sons) in beliebigen Plasmiden oder Cosmiden, wie z.B. SuperCost (Stratagene, La Jolla, USA) erstellt werden.

Beispiel 2:

Klonierung des Gens für PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgKPR1)

[0031] Die Klonierung des Gens für PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii (AgKPR1) kann über zwei Schrifte verlaufen. Im ersten Schrift kann mit folgenden Oligonukleotiden einen definierten Bereich des KPR1 Gens aus genomischer DNA von Astbya gessypii über PCR ampflifzieren:

KPR5: 5'- GATGCTAGAGACCGCGGGGTGCAAC -3' KPR3: 5'- TGTCCGCCATGTCGTCTACAATAATA -3'

[0032] Die PCR kann nach üblicher Methode durchgeführt werden. Das resultierende 330 bp DNA Fragment kann mit üblichen Methoden in den Vektor pGEMT (Promega, Madison, USA) kloniert und sequenziert werden.

[0033] Mit dieser Nukleotidsequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmid-Genbank gescreent werden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergibt, kann dann ein 1911 bp Pstl-HindlII Fragmert in den Vektor pBluescript SK+ (Bratagene, La Jolla, USA) aubkloniert werden. Auf diesem Fragmert lieges KPR1 Gen und unvollständige ORFs, die Homologie zeigen zu den UBC6 und UBPS Genen aus Saccharomyces oerevisiae.

[0004] Die PRPP-Synthetase KPR2 und die putative PRPP-Synthetase KPR4 aus Saccharomyces cerevisiae sind die Enzyme, die der PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii mit Ähnlichkeiten von 80,2% bzw. 79,6% am verwandtesten sind. Die KPR2 und KPR4 Gene aus Saccharomyces cerevisiae sind zu 67,6% bzw. 67,8% ähnlich zum KPR1 Gen aus Ashbya gossypii. Andere Enzyme bzw. Gene aus anderen Organismen sind deutlich verschiedener zum KPR1 Gen bzw. zur PRPP-Synthetase aus Ashbya gossypii.

[0035] Die Sequenzvergleiche können z.B. mit dem Clustal Algorithmus mit Hilfe der PAM250 Gewichtungstabelle oder dem Wilbur-Lipman DNA alignment Algorithmus (wie z.B. in dem Programmpaket MegAlign 3.06 der Firma DNA-star implementiert) durchgeführt werden. Mit dem beschriebenen Oligonuldebröde-Paar ist es nicht möglich, die Gene für die verschiedenen PRPP-Synthetasen aus Saccharomvoes cerevisiae zu amolitizieren.

10036] Mit der Sonde kann man auch noch einen klon aus der Genbank finden. Dieser zweite klon zeigte ein Gen, das ebenfalls für eine PRPP Synthetase kodiert. Dieses Gen wird AgKPR2 genannt und ist deutlich verschieden zu AgKPR1. AgKPR2 zeigt auf Aminosäureebene 66 % Identität zu AgKPR1. Das AgKPR2 Gen (SEQ ID NO: 12) wurde mit allen Proteinen der Swissprot Datenbank verglichen. Die maximale Annlichkeit zeigt dieses Protein (88 % Identität bzw. 95 % Akindichkeit zum KPR3 Genprodukt aus Saccharomyces cerevésiae. Das Genprodukt des AgKPR1 Gens ist für den überwiegenden Teil der Aktivität der PRPP Synthetase bei Ashbya gossypii verantwortlich. Wenn man das AgKPR1 Gens isosypii disruptiert (analog zur Disruption anderer Ashbya Gene, wie in den Beschriebungen in den Beispielen 6-8), dann findet man deutlich verringerte Enzymakvitäts statt 22 Umg Protein nur noch 3 Umg Pro-

tein. Zur Analytik siehe Beispiel 13. In Beispiel 11, 13 und 15 werden Ausführungsbeispiele mit dem AgKPR1 Gen gezeigt, man kann solche Arbeiten aber auch mit AgKPR2 durchführen.

#### Beispiel 3:

Klonierung des Gens für Glutamin-PRPP-Amidotransferase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgADE4)

[0037] Die Klonierung des Gens für Glutamin-PRPP-Amidotransferase aus Ashbya gossypii (AgADE4) kann über zwei Schritte verlaufen. Im ersten Schritt kann mit folgenden Oligonukleotiden einen definierten Bereich des AgADE4 Gens aus genomischer DNA von Ashbya gossypii über PCR amptifizieren:

ADE4A: 5'- ATATCTTGATGAAGACGTTCACCGT -3'

ADE4B: 5'- GATAATGACGGCTTGGCCGGGAAGA -3'

[0038] Die PCR kann nach üblicher Methode durchgeführt werden. Das resultierende 360 bp DNA Fragment kann mit üblichen Methoden in den Vektor pGEMT (Promega, Madison, USA) kloniert und dann sequenziert werden.

[0039] Mit dieser Sequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmid-Genbank gescreent werden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergibt, kann dann ein 5369 bp Hindill Fragment in den Vektor
pBluescript SK+ (Stratagene, La Jolla, USA) subkloniert werden. Auf diesem Fragment liegen das AgADE4 Gen und
das Gen für das Ashbya Homolog für den mitochondrialen ABC Transporter ATM1 aus Saccharomyces cerevisiae und
ein weiterer offener Leseraster, dessen Funktion nicht bekannt ist.

20 [0040] Das AgADE4 Genprodukt (Glutamin-PRPP-Amidotransferase) zeigt die deutlichste Ähnlichkeit zu den ADE4 Genprodukten aus Saccharomyces cerevisiae und Saccharomyces kluyveri (81% bzw. 86.3%). Die entsprechenden Gene sind jedoch nur zu 68.8% bzw. 72% homotog. Die Ähnlichkeit zu anderen Glutamin-PRPP-Amidotransferasen ist deutlich geringer (z.B. nur 27.5% Ähnlichkeit zum entsprechenden Enzym aus Bacillus subtilis). Die Sequenzvergleiche kann man so durchführen, wie in Beispiel 2 beschrieben.

25 [0041] Es ist mit dem beschriebenen Paar an Oligonukleotiden nicht möglich, die ADE4 Gene aus Saccharomyces cerevisiae oder Saccharomyces kluyveri zu amplifizieren.

#### Beispiel 4:

30 Klonierung des Gens für Inosin-Monophosphat-Dehydrogenase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgGUA1)

[0042] Die Klonierung des Gens für Inosin-Monophosphat-Dehydrogenase aus Ashbya gossypii (AgGUA1) kann über zwei Schritte verlaufen.

[0043] Im ersten Schritt kann man mit folgenden Oligorukleotiden einen definierten Bereich des AgGUA1 Gens aus genomischer DNA von Ashbya gossypii über PCR amplifizieren:

IMP5: 5'- GGCATCAACCTCGAGGAGGCGAACC -3'

IMP3: 5'- CAGACCGGCCTCGACCAGCATCGCC - 3'

[0045] Mit dieser Sequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmid-Genbank gescreent werden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergibt, kann ein 3616 bp Apal Fragment in den Vektor pBluescript SK+ (Stratagene, La Jolla, USA) subkloniert werden. Die kodierende Region des AgGUA1 Gens Gens ist 1569 bp lang und ist unterbrochen von einem161 bp langen Intron. Die Intron Grenzen (5' splice site AGGTATGT und 3' splice site CAG) kann man durch Klonierung und Sequenzierung von AgGUA1cDNA verifizieren.

[0046] AgGUA1 ist das erste beschriebene Gen aus Ashbya gossypii mit einem Intron.

[0047] Das AgGuA1 fenprodukt (IMP-Dehydrogenase) zeigt die deutlichste Ähnlichkeit zu den 4 IMP-Dehydrogenasen aus Saccharomyces cerevisiae (Ähnlichkeiten zwischen 67% und 77.2%). Die Ähnlichkeit zu anderen IMP-Dehydrogenasen ist deutlich geringer Die Sequenzvergleiche kann man so durchführen, wie in Beispiel 2 beschrieben. Ashbya gossypil scheint nur ein Gen für dieses Enzym zu haben. Dies kann man durch southern blotting mit genomi-

scher DNA von Ashbya gossypii mit Hilfe der oben genannter Sonde zeigen.

[0048] Das Gen aus Saccharomyces cerevisiae, das für die dem AgGUA1 Genprodukt ähnlichste IMP-Dehydrogenase kodiert (IMH3), hat eine Ähnlichkeit von 70.2% zum AgGUA1 Gen. Es ist mit dem beschriebenen Paar an Oligonuldeotiden nicht möglich, dieses Gen aus Saccharomyces cerevisiae zu amplifizieren.

#### Beispiel 5:

Klonierung des Gens für Guanosin-Monophosphat-Svnthetase aus Ashbya gossypii ATCC10895 (AgGUA2)

[0049] Die Klonierung des Gens für Guanosin-Monophosphat-Synthetase aus Ashbya gossypii (AgGUA2) kann über zwei Schritte verlaufen. Im ersten Schritt kann man mit folgenden Oligonukleotiden einen definierten Bereich des AgGUA2 Gens aus genomischer DNA von Ashbya gossypii über PCR amplifizieren:

GUA2A: 5'- TGGACCGGGCGGTGTTCGAGTTGGG -3'

GUA2B: 5'- AGGCTGGATCCTGGCTGCCTCGCGC -3'

[0050] Die PCR Reaktion kann nach üblicher Methode durchgeführt werden. Das resultierende 750 bp DNA Fragment kann mit üblichen Methoden in den Vektor pBluescript SK+ (Stratagene, La Jolla, USA) kloniert und dann sequenziert werden

[0051] Mit dieser Sequenz als Sonde kann mit üblichen Methoden eine genomische Cosmid-Genbank gescreent werden. Von einem Cosmid, das ein Signal mit dieser Sonde ergibt, kann dann ein 2697 bp Clal-EcoRV Fragment in den Vektor pBluescript SK+ (Stratagene, La Jolla, USA) subkloniert werden.

[0052] Das AgGUA2 Genprodukt (GMP-Synthetase) zeigt die deutlichste Ähnlichkeit zu GMP-Synthetase aus Saccharomyces cerevisiae (Ähnlichkeiten 86.6%). Die Gene für die GMP-Synthetasen aus Saccharomyces cerevisiae und Ashbya gossypii sind zu 71.2% homolog. Die Ähnlichkeit des AgGUA2 Genproduktes zu anderen IMP-Dehydrogenasen ist deutlich geringer Die Sequenzvergleiche kann man so durchführen, wie in Beispiel 2 beschrieben.

[0053] Es ist mit dem beschriebenen Paar an Oligonukleotiden nicht möglich, das GMP-Synthetase Gen aus Saccharomyces cerevisiae zu amplifizieren.

Beispiel 6:

Disruption des AgADE4 Gens von Ashbya gossypii ATCC10895

[0054] Unter Disruption eines Genes versteht man die Zerstörung der Funktionalität einer genomischen Kopie des Gens entweder durch (a) Entfernen eines Teiles der Gensequenz, oder durch (b) der Unterbrechung des Gens durch Einfügung eines Stückes Fremd-DNA in das Gen oder durch (c) Ersatz eines Teil des Gens durch Fremd-DNA. Die verwendete Fremd-DNA ist beliebig, bevorzugt aber ein Gen, das Resistenz gegen eine beliebige Chemikalie bewirkt. Zur Disruption von Genen können beliebige Resistenzgene verwendet werden.

[0055] Zur Disruption des AgADE4-Gens von Ashbya gossypii ATCC10895 kann man ein Gen verwenden, das Resistenz gegen G418 vermittelt. Es kann sich dabei um das Kanamycin-Resistenzgen aus TN903, unter Kontrolle des TEF-Promotors von Ashbya gossypii (siehe z.B. Yeast 10, S.1793-1808, 1994, WO9200379) handeln. Das Gen ist 5' und 3' von mehreren Schnittstellen für Restriktionsendonukleasen flankiert, so daß eine Kassette aufgebaut wurde, die beliebige Konstruktionen von Gen-Disruptionen mit üblichen Methoden der in vitro Manipulation von DNA ermöglichen. [0056] Das interne Hinc II Fragment von AgADE4 (zwischen den Positionen 2366 und 2924) kann durch eine wie oben skizzierte Resistenzkassette ersetzt werden. Das erhaltene Konstrukt erhält den Namen ade4::G418.

Das erhaltene Plasmid kann man in E.coli vermehren. Das BamHI / BgIII- Fragment des Konstruktes ade4::G418 kann präpariert, über Agarosegel-Elektrophorese und nachfolgende Elution der DNA aus dem Gel (siehe Proc. Natl. Acad. Sci. USA 76, 615-619, 1979) aufgereinigt und zur Transformation von Ashbya gossypii eingesetzt

[0058] Ashbya gossypii kann durch Protoplastentransformation (Gene 109, 99-105, 1991), bevorzugt aber durch Elektroporation (BioRad Gene Pulser, Bedingungen: Kuvetten mit Spaltbreite 0,4 mm, 1500V, 25μF, 100Ω) transformiert werden. Die Selektion transformierter Zellen erfolgt auf G418-haltigem Festmedium.

[0059] Erhaltene G418-resistente Klone können mit üblichen Methoden der PCR und Southern-Blot Analyse daraufhin untersucht werden, ob die genomische Kopie des AgADE4 Gens tatsächlich zerstört ist. Klone, deren AgADE4 Gen zerstört ist, sind Purin-auxotroph.

Beispiel 7:

Disruption des AgGUA1 Gens von Ashbya gossypii ATCC10895

[0060] Zur prinzipiellen Beschreibung der Disruption von Genen, der Verwendung einer Resistenzkassette und der Transformation von Ashbya gossypii siehe Beispiel 6.

[0061] Das interne Xhol / Kpnl Fragment von AgGUA1 (zwischen den Positionen 1620 und 2061) kann durch eine wie oben skizzierte Resistenzkassette ersetzt werden. Das erhaltene Konstrukt erhält den Namen gua1::G418.

[0062] Das erhaltene Plasmid kann in E.coli vermehrt werden. Das Xbal / BamHI - Fragment des Konstruktes

gua1::G418 kam präpariert, über Agarosegel-Elektrophorese und nachfolgende Elution der DNA aus dem Gel aufgereinigt und zur Transformation von Ashbya gossypii eingesetzt werden.

[0063] Erhaltene G418-resistente Klone können mit üblichen Methoden der PCR und Southern-Blot Analyse daraufhin untersucht werden, ob die genomische Kopie des AgGUA1 Gens tatsächlich zerstört ist. Klone, deren AgGUA1 Gen zerstört ist, sind Guanin- auxotroph.

### Beispiel 8:

10

20

25

Disruption des AgGUA2 Gens von Ashbya gossypii ATCC10895

[0064] Zur prinzipiellen Beschreibung der Disruption von Genen, der Verwendung einer Resistenzkassette und der Transformation von Ashbya gossypii siehe Beispiel 6.

[0065] Das interne Sall Fragment von AgGUA2 (zwischen den Positionen 1153 und 1219) kann man durch eine wie oben skizzierte Resistenzkassette ersetzen. Das erhaltene Konstrukt erhält den Namen gua2::G418.

15 [0066] Das erhaltene Plasmid kann in E.coli vermehrt werden. Das Xbal / BarnHI - Fragment des Konstruktes gua2::G418 kann präpariert, über Agarosegel-Elektrophorese und nachfolgende Elution der DNA aus dem Gel aufgereinigt und zur Transformation von Ashbya gossypii eingesetzt werden.

[0067] Erhaltene G418-resistente Klone können mit üblichen Methoden der PCR und Southern-Biot Analyse daraufhin untersucht werden, ob die genomische Kopie des AgGUA2 Gens tatsächlich zerstört ist. Klone, deren AgGUA2 Gen zerstört ist, sind Guanin- ausvtroph.

#### Beispiel 9:

Klonierung des GAP-Promotors aus Ashbya gossypii

[0068] Das Gen für Glycerinaldehyd-3-Phosphat-Dehydrogenase aus Ashbya gossypii (AgGAP) kann man durch ein allgemein übliches Screening einer genomischen Ashbya gossypii Cosmid-Qenbank (siehe Beispiel 1, mit einer Sonde, die aus Sequenzinformationen des GAP Gens aus Saccharomyces cerevisiae erstellt wurde) klorieren.

10069] Der 5 nicht-translatierte Bereich des Gens (-373 bis -8 Region, bezogen auf den Translationsstart) wurde als Promotor angenommen. Flankierend zu dieser Sequenz wurden 2 Schnittstellen für die Restriktionsendomuklease Nott eingeführt. In diesem Bereich findet man die bona füde TATA Box (int 224-230), zwei Sequenzabschnitte (nt 43-51 und 77-85), die dem sogenannten GCR1 binding element und sinen Sequenzabschnitt, (nt 9-20) dessen Komplement partial dem RAP1 binding element von Saccharomyces cerevisiae entspricht (siehe z.B. Johnston, M. und Carlson, M. (1982) pp. 193-281 in The molecular biology and cellular biology of the yeast Saccharomyces: Gene expression, Cold Spring Harbor Laboratory Press). Die so konstruierte Promotorkassette kann als einfach portierbares Expressionsignal vor jedes beliebige Gen für die Überexpression in Ashbya gossypii gesetzt werden und führt zu deutlicher Überexpression von Genen in Ashbya gossypii, wie gezeigt in Beispiel 11.

### Beispiel 10:

40

Konstruktion von Plasmiden mit Genen unter Kontrolle des GAP-Promotors aus Ashbya gossypii

[0070] Zur Einfügung der GAP-Promotorkassette 5i der kodierenden Region des AgADE4 Gens wurde nach üblichen Methode (z.B. Clover, D.M. und Hames, B.D. (1995) DNA cloring Vol.1, IRL press) 8 bp 5 des ATG Startcodons eine singulare Not Schnittstelle (Erkennungssequenz GGGGCGC) eingeführt.

[0071] Die GAP-Promotorkassette kann dann über Notl in diese Position eingefügt werden. Analog kann man vorgehen bei der Klonierung der GAP-Promotorkassette 5' der kodierenden Region der Gene AgKPR1, AgGUA1, AgGUA2 sowie bei Varianten der Gene AgADE4, AgKPR1, AgGUA1 und AgGUA2.

[0072] In Ashbya gossypii wird die Expression der Gene, die die GAP-Promotorkassette 5' der kodierenden Region otragen durch den GAP-Promotor kontrolliert.

#### Beispiel 11:

Überexpression Genen in Ashbya gossypii unter Kontrolle des GAP-Promotors

[0073] Die Transformation von Ashbya gossypii mit den in Beispiel 10 beschriebenen DNA-Konstrukten kann man durchführen wie in Beispiel 6 beschrieben. Als Empfänger k\u00f6nnen bevorzugt, aber nicht ausschiie\u00e4lich, solche Klone dienen, die vor der hier durchzuf\u00fchredn Transformation eine Disruption des zu überexpirmierenden Gers tragen. So

kann man z.B. die in Beispiel 6 beschriebene Mutante von Ashbya gossypii, die eine ade4::G418 Mutation trägt, mit einem in Beispiel 10 beschriebenen GAP-ADE4 Konstrukt transformieren. Man kann die Integration des Konstruktes in das Genom durch Southern-Blot-Analyse verifizieren. Die resultierenden Klone tragen kein G418 Resistenzgen mehr (sind somit G418 sensitiv) und sind Purin-prototroph. Die Überexpression kann durch Northern-Blot-Analyse oder Nachweis der enzymatischen Aktivität (wie in Beispiel 12 beschrieben) nachgewiesen werden. Bei Expression des AgADE4 Gens unter dem natürlichen Promotor kann man 0,007 U/mg Protein nachweisen. Bei Expression des AgADE4 Gens unter dem GAP Promotor kann man 0,382 U/mg Protein nachweisen

[0074] Ein Sequenzabschnitt der kodierenden Region des Ag-ADE4 Gens kann als Sonde verwendet werden. Analog kann man mit AgKPR1, AgGUA1, AgGUA2 sowie bei Varianten all dieser Gene vorgehen. Außerdem kann man Kombinationen aus einem dieser Gene, zusammen mit anderen Genen auf diese Weise in das Genom von Ashbya gossypii einbringen.

[0075] Der Ashbya gossypii Wild-Typ hat eine spezifische PRPP Synthetase Aktivität von 22 U/mg Protein (zur Analytik der PRPP-Synthetase siehe Beispiel 13). Bei Expression des AgKPR1-Gens unter dem GAP-Promotor kann man 855 U/mg Protein nachweisen.

#### Beispiel 12:

[0076] Varianten des AgADE4 Genproduktes (Glutamin-PRPP-Amidotransferase), die nicht mehr feedback durch Purine oder Zwischenprodukte der Purinsynthese gehemmt werden.

2 (0077] Glutamin-PRPP-Amidotransferasen werden durch Purin-Nuldeotide feedback inhibitert. Diese Inhibition findet man in zahlreichen Organismen (siehe z.B. Switzer, R.L. (1989) Regulation of bacterial Glutamine Phosphoribosylpyrophosphate Amidotransferase, in: Allosteric enzymes pp. 129-151, ORC press, Boca Raton).

[0078] Die Glutamin-PRP-Amidotransferase aus Ashbya gossypii wird ebenfalls durch AMP oder GMP gehemmt (siehe Abbildung ). Die Aktivitat der Glutamin Phosphoriboselyplyrophosphat Amidotransferase aus Ashbya gossypii kann man messen, wie beschrieben in Messenger und Zalkin (1979). Biol Chem 254, Seite 3382-3392

[0079] Man kann veränderte Glutamin Phosphoribosylpyrophosphat Amidotransferasen konstruieren, die nicht mehr durch Purine gehemmt werden. Es ist offensichtlich, daß die Überexpression solch deregulierter Enzyme den Purinstoffwechsel deutlich mehr verstärken als die Überexpression der feedback inhibierten Enzyme. Veränderungen der Sequenz des AgADE4 Gens können nach üblichen Methoden (z.B. Clover, D.M. und Hames, B.D. (1995) DNA cloning Vol.1, IRL press) vorgenommen werden. Man kann z.B. folgende Aminosäuren der Glutamin Phosphoribosylpyrophosphat Amidotransferase aussetauschen:

[0080] Das Codon, das für Aspartat an der Position 310 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Valin kodiert. Das Codon, das für Lysin an der Position 333 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Alanin kodiert. Das Codon, das für Alanin an der Position 417 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Trypto-

phan kodiert. Zusätzlich können AgADE4 Gene konstruiert werden, die Kombinationen dieser Austausche tragen. [0081] Alle Enzyme, die den D310V, den K333A, den A417W oder jede Kombination von Austauschen tragen, die D310V oder K333A enthalten, zeigen verringerte feedback Inhibition durch AMP und GMP (siehe Abbildung). Dies kann z.B. nach Expression der Enzyme in Ashbya gossypii (siehe Beispiel 11) gezeigt werden.

#### 40 Beispiel 13:

[0082] Varianten des AgKPR1 Genproduktes (PRPR-Synthetase), die nicht mehr feedback durch Purine oder Zwischenprodukte der Purinsynthese gehemmt werden.

[0083] PRPP-Synthetasen werden feedback durch Purine, Pyrimidine und Arninosäuren inhibiert. Diese Inhibition findet man in zahriechen Organismen (siehe z. Gibson, K.). et al. (1982). J. Biol. Chem. 257, 2391-2396; Tatibana, M. et al. (1995) Adv., Enzyme Regul. 35, 229-249 und darin zitierte Arbeiten).

[0084] In der Forschung der klinischen Medizin sind Fälle erblicher Gicht beschrieben, deren Basis eine verstärkte Purinbiosynthese is. Die molekularer Ursache hierfür ist eine sogenannte Superaktivität der humanen PRPP Synthetase (siehe z.B. Amer. J. Med. 55 (1973) 232-242; J. Clin. Invest 96 (1995) 2133-2141; J. Biol. 268 (1993) 28475-26481). Die Basis hierfür kann eine Mutation sein, die dazu führt, daß das Enzym nicht mehr durch Purine feedback inhibiert wird.

Die Aktivität der PRPP Synthetase aus Ashbya gossypii kann man messen wie in Anal. Biochem. 98 (1979) 254-263 oder J. Bacteriol. 174 (1992) 6852-6856 beschrieben. Die spezifische Aktivität (U/mg) wird über die Menge an entstandenen Produkt definiet (nmol/min/mg Protein).

55 Man kann veränderte PRPP Synthetasen konstruieren, die nicht mehr durch Purine gehemmt werden. Es ist offensichtlich, daß die Überexpression solch deregulierter Enzyme den Purinstoffwechsel deutlich mehr verstärkt als die Überexpression der feedback inhibierten Enzyme. Veränderungen der Sequenz des AgkPR1 Gens können nach üblichen Methoden (z.B. Glover, D.M. und Hames, B.D. (1995) DNA dorling Vol. 1, IRL press) vorgenommen werden. Man kann

z.B. folgende Aminosäuren der PRPP Synthetase austauschen:

Das Codon, das für Leucin an der Position 131 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Isoleucin kodiert. Das Codon, das für Histidin an der Position 196 kodiert, kann durch ein Codon ersetzt werden, das für Cilutamin kodiert. Alle Enzyme, die einen dieser Aminosäureaustausche (L 131 oder H196Q) tragen, zeigen verringerte feedback Hemmung durch Purine. In Abbildung 2 ist dies gezeigt am Beispiel ADP.

mung durch Funita, in Australia 2 tak dies gestellt auf 1 September 12. Dies kann gezeigt werden, nachdem die entsprechenden Enzyme in Ashbya gossypii exprimiert wurden. Dies kann entsprechend Beispiel 11 durchgeführt werden.

#### Beispiel 14:

10

15

[0085] Varianten des AgGUA1 Genproduktes (IMP-Dehydrogenase), die nicht mehr feedback durch Purine oder Zwischenprodukte der Purinsynthese gehemmt werden.

#### Beispiel 15:

Auswirkung der Verstärkung und/oder der Optimierung von Purinstoffwechsel- Enzymen und deren Gene auf die Riboflavin-Produktion in Ashbya gossypii

[0086] Man kann den Ausgangsstamm Ashbya gossypii ATCC10895, in Vergleich mit davon abgeleiteten Klonen, die chromosomale Kopien von Genen, unter Kontrolle des GAP Promotors tragen (wie in Beispiel 11 beschrieben), im Schüttelkolben auf Riboflavin- Produktivität prüfen. Man kann dazu 300 ml Schüttelkolben, mit 20 ml YPD Medium (Sambrook, J. et al. (1989) Molecular cloning: a laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press) bei einer Inkubationstemperatur von 28°C einsetzen.

[0087] Nach 2 Tagen produziert der Kontrollstamm durchschnittlich 14,5 mg Riboflavin pro I Kulturbrühe. Stämme, die Gene für Purinstoffwechsel-Enzyme überexprimieren (wie z.B. in Beispiel 11 gezeigt) oder Gene für optimierte Purinstoffwechsel-Enzyme (z.B. wie in den Beispielen 12, 13 .und 14) überexprimieren, produzieren mehr Riboflavin. So produziert der Stamm, der AgADE4D310VK333A (Beispiel 12) überexprimiert, in 2 Tagen durchschnittlich 45,4 mg Riboflavin pro I Kulturbrühe.

[0088] Der Stamm, der AgKPR1 unter dem GAP-Promotor überexprimiert, produziert statt 14 mg/l (wie der WT) 36 so mg/l Ribotlavin. Der Stamm, der AgKPR1H196Q unter dem GAP-Promotor überexprimiert, produziert 51 mg/l Ribotlavin.

### Abbildung 1:

35 [0889] Messung der Aktivität der Gin-PRPP-Amidotransferase aus A. gossypii und von veränderten Formen des Enzyms in Abhängigkeit der Konzentration von Adenosin-S-Monophosphat (AMP) und Guanosin-S-Monophosphat (GMP).

WT: Gln-PRPP-Amidotransferase

40 A418W: Gin-PRPP-Amidotransferase, Alanin an Position 418 ausgetauscht gegen Tryptophan. K333A: Gin-PRP-Amidotransferase, Lysin an Position 333 ausgetauscht gegen Alanin. D310VK333A: Gin-PRPP-Amidotransferase, Aspartat an Position 310 ausgetauscht gegen Valin und Lysin an Position 333 ausgetauscht gegen Alanin.

### 45 Abbildung 2:

[0090] Messung der Aktivität der PRPP Synthetase aus A. gossypii und von veränderten Formen des Enzymes in Abhängigkeit der Konzentration von Adenosin.5'-Diphosphat (ADP)

50 WT: PRPP Synthetase

L131I: PRPP Synthetase, Leucin an Position 131 ausgetauscht gegen Isoleucin
H1960: PRPP Synthetase, Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Glutarnin
H1960, L131I: PRPP Synthetase, Histidin an Position 196 ausgetauscht gegen Glutarnin und Leucin an Position
131 ausgetauscht gegen Isoleucin

#### SEQUENZPROTOKOLL

### (1) ALGEMEINE INFORMATION:

(i) ANMELDER:

10

15

20

25

35

40

50

- (A) NAME: BASF Aktiengesellschaft
- (B) STRASSE: Carl-Bosch-Strasse 38
- (C) ORT: Ludwigshafen
- (E) LAND: Bundesrepublik Deutschland
- (F) POSTLEITZAHL: D-67056
- (G) TELEPHON: 0621/6048526
- (H) TELEFAX: 0621/6043123
- (I) TELEX: 1762175170
- (ii) ANMELDETITEL: Gene der Purinbiosynthese aus Ashbya gossypii und deren Verwendung in der mikrobiellen Riboflavinbiosynthese
- (iii) ANZAHL DER SEQUENZEN: 13
- (iv) COMPUTER-LESBARE FORM:
  - (A) DATENTRÄGER: Floppy disk
  - (B) COMPUTER: IBM PC compatible
  - (C) BETRIEBSSYSTEM: PC-DOS/MS-DOS
  - (D) SOFTWARE: PatentIn Release #1.0, Version #1.25 (EPA)
- (2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 1:
  - (i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA:
    - (A) LÄNGE: 1911 Basenpaare
    - (B) ART: Nukleinsäure
    - (C) STRANGFORM: Einzel
    - (D) TOPOLOGIE: linear
  - (ii) ART DES MOLEKÜLS: DNS (genomisch)
  - (iii) HYPOTHETISCH: NEIN
  - (iii) ANTISENSE: NEIN
  - (ix) MERKMALE:
    - (A) NAME/SCHLÜSSEL: 5'UTR
    - (B) LAGE: 1..625
    - (ix) MERKMALE:
      - (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS
      - (B) LAGE: 626..1582
    - (ix) MERKMALE:
      - (A) NAME/SCHLÜSSEL: 3'UTR
      - (B) LAGE: 1583..1911

(xi)	SEQUENZBESCHREIBUNG:	SEQ	ID	NO:	1:

	THE CANADAGE A THEORY OF A	60
	GGTAGTCGCT CATCGACAGA CACAATCGCG TGTTCTCTCT GAATCGTCCA TTGGGTGTCA	
	GCATCCTGAT CGCGGGCGGA TGGAATGGGT AATCATTAGG AAACACCAAT GTCCCATGGT	120
	ATTGTCCGTC CTCGTATGGT GTCTCAGGAG GACCCGTGAT CACGTAGTGC CACACCAGGA	180
	TATTGTCTTC CTTTGGTGCT GCCACGATGT AGGGCGGGGG GTTCTCGGTC ATCATTTTGT	240
10	ACTCCTTTGA GAGCCGCTTG TACGCCTGTC TTGATGCCAT CTTGCCTACT ATTAGTTTCT	300
	CACCACTTCC CGCCAAACAA TCTGCACTTT ACGAGCGCTA TCTATCCCTC GGGTCGCTCT	360
	AGTTGATTAT TGGCGAAACT GATAGTTCAG GTACTTCCAT GATGCGGTCA TATCCACGTA	420
15	TGTGATCACG TGATCATCAG CCATGCTGCC AGCTCACGGG CCTGCCTACA CTATTGGAGG	480
	TOTGATCACG TGATCATCAG CCATGCTGCC ACCTUATOR TCGTTGGGGA TACTACCGTT	540
	CTCTGTGAGT CATGATTTAT TGCATATCAA GCCCAGATGA TOOTOGCATGA CTTCTTAACA	600
20	GCCGCGATGA GCTCCGATAT TAAGTTGTAG CCAAAAATTT TAACGGATGA CTTCTTAACA	652
	GTTATTGACG CCGCAATCCT ACGCC ATG TCG TCC AAT AGC ATA AAG CTG CTA Met Ser Ser Asn Ser Ile Lys Leu Leu	052
	1 5	
25	GCA GGT AAC TCG CAC CCG GAC CTA GCT GAG AAG GTC TCC GTT CGC CTA	700
	Ala Gly Asn Ser His Pro Asp Leu Ala Glu Lys val Ser val Mag 25	
	10 15 20	748
30	GGT GTA CCA CTT TCG AAG ATT GGA GTG TAT CAC TAC TCT AAC AAA GAG Gly Val Pro Leu Ser Lys Ile Gly Val Tyr His Tyr Ser Asn Lys Glu	740
	Gly Val Pro Leu Ser Lys 11e Gly Val 172 1115 30 40	
	ACG TCA GTT ACT ATC GGC GAA AGT ATC CGT GAT GAA GAT GTC TAC ATC	796
35	Thr Ser Val Thr Ile Gly Glu Ser Ile Arg Asp Glu Asp val 191 110	
	45	844
	ATC CAG ACA GGA ACG GGG GAG CAG GAA ATC AAC GAC TTC CTC ATG GAA Ile Gln Thr Gly Thr Gly Glu Gln Glu Ile Asn Asp Phe Leu Met Glu	•
40	60 65 70	
	CTG CTC ATC ATG ATC CAT GCC TGC CGG TCA GCC TCT GCG CGG AAG ATC	892
	Leu Leu Ile Met Ile His Ala Cys Arg Ser Ala Sel Ala Arg Ejo 120	
45	75	940
	ACA GCG GTT ATA CCA AAC TTC CCT TAC GCA AGA CAA GAC AAA AAG GAC Thr Ala Val Ile Pro Asn Phe Pro Tyr Ala Arg Gln Asp Lys Lys Asp	
	Thr Ala Val lie Pro Ash File Flo Tyl Ala My 100 105	
	THE TOO GOD GOD ATA ACT GOO AAG CTG GTG GCC AAG ATG CTA GAG	988
50	Lys Ser Arg Ala Pro Ile Thr Ala Lys Leu Val Ala Lys Met Bet Gid	
	110 115 120	

	•																
	T	ir A	la G1	G ТG у Су: 12!	S AS	C CAC	GT1	I Ile	e Th	r Me	G GA t As	T TT P Le	G CA u Hi	C GC s Al	G TO	T CAR	A 1036
5				12.	,				130	U				13	5		
	AT	T C	AG GG	T TT	C TTC	CAC	: ATI	CCA	GTO	G GA	C AA	C CT.	A TA	T GC	A GA	G CCC	1084
	11	.e G1	n Gl 14	A LITE	e Phe	e His	Ile	Pro 145	Val	l As	p As:	n Lei	u Ty:	r Al	a G1	u Pro	, 1004
10	AA	C AT	CT	G CAC	TAC	ATC	CAA	CAT	' AAT	GTO	G GA	C TTC	CAC		T AC	T ATG	
	As	n II 15	C De	u His	Tyr	Ile	Gln 160	His	Asr	Va]	l Ası	Phe 165	e Glr	Ası	a Se	T ATG	1132
	TT	G GT	C GC	G CCA	GAC	GCG	GGG	TCG	GCG	AAG	G CGC	A C C	TOO			r TCG	
15	Le 17		l Ala	Pro	Asp	175	Gly	Ser	Ala	Lys	180	Thr	Ser	Thr	Lei	r TCG 1 Ser 185	1180
	GA	CAA	G CTC	AAT	стс	AAC	TTC	GCG	TTG	ATC	CAC			000		AAG	
20	As	p Ly	s Leu	ı Asn	Leu 190	Asn	Phe	Ala	Leu	Ile 195	His	Lys	Glu	Arg	G1r 200	Lys	1228
	GC	AA	GAG	GTC	TCG	CGG	ATG	GTG	TTG	GTG	GGT	CAT	CTC	000		AAG	
	Ala	a Ası	n Glu	Va1 205	Ser	Arg	Met	Va1	Leu 210	Val	Gly	Asp	Val	A1a 215	Asp	Lys	1276
25	TCC	TG	TTA	ATT	GTA	GAC	GAC	ATG	GCG	GAC	ACG	TCC	<i>a</i>			GTG	
	Ser	Cys	220	116	Val	Asp	Asp	Met 225	Ala	Asp	Thr	Cys	Gly 230	Thr	Leu	Val	1324
	AAG	GCC	ACT	GAC	ACG	CTG	ATC	GAA	AAT	TGT	GCG	222	CAA	cma			
30	Lys -	Ala 235		Asp	Thr	Leu	Ile 240	Glu	Asn	Cys	Ala	Lys 245	Glu	Val	Ile	GCC Ala	1372
	ATT	GTG	ACA	CAC	GGT	ATA	TTT	TCT	GGC	GGC	GCC	ccc	CAC	330	mm a		
35	Ile 250	Val	Thr	His	GIA	Ile 255	Phe	Ser	Gly	Gly	Ala 260	Arg	Glu	Lys	Leu	Arg 265	1420
	AAC	AGC	AAG	CTG	GCA	CGG ;	ATC (	GTA .	AGC	ACA	аат	ACG.	GTC.	ca.	ama.		
	Asn	Ser	Lys	Leu	Ala . 270	Arg :	Ile '	Val :	Ser	Thr 275	Asn	Thr	Val	Pro	Val 280	Asp	1468
40	CTC	AAT	CTA	GAT .	ATC '	TAC (	CAC (	CAA	ATT (	GAC	אייייא	a.cm	co.				
	Leu	Asn	200	Asp 285	Ile '	Tyr 1	lis o	in :	Ile . 290	Asp	Ile	Ser .	Ala .	11e 295	Leu	GCC Ala	1516
45	GAG	GCA	ATT	AGA	AGG (	CTT C	AC A	AC C	GG (	GAA	AGT (	стс (	mee i				
	Glu	Ala	Ile 300	Arg i	Arg I	Leu H	ls A	sn (	Sly (	3lu	Ser '	Val :	Ser :	Tyr :	Leu	Phe	1564
	AAT	AAC	GCT	GTC A	ATG I	AGTG	CTGT	'C AG	TGGG	ימטמי	r cc	N TTC N C	1000				
50		Asn 315	Ala '	Val N	let						- 00/	LUA	· CGC	166(	CTA	ATT	1619
	ATCT	GTGT	AA G	FTGAT	ACAA	TGC.	AGTA	AAT	ACAG	TACA	TA A	AACI	'GAAT	G TI	TTT	CACTT	1679

	The state of the s	1739
	AGGGGTGCTT TGTTGTTCTG ATAGCGTGTG TGCGAATTTG GAGGTGAAAG TTGAACATCA	1799
	CGTAATGAAT ACAAACAAGA TTGCACATTA GGAAAAGCGA TAAATTATTT ATTATTTGCA	
	ACTGGCCTTT GAGCGTTTAA GCCTGAACAT TTTTGCCCTT TTGTTTGACC GTACCGTTAT	1859
	CACTOSTOCT TATATATGGC TATCCTTCTC TTCCGGAACT TCTTCGAGCG TA	1911
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 2:	
10	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 318 Aminosâuren (B) ART: Aminosâure (D) TOPOLOGIE: linear	
15	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein	
	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 2:	
20	Met Ser Ser Asn Ser Ile Lys Leu Leu Ala Gly Asn Ser His Pro Asp	
	Leu Ala Glu Lys Val Ser Val Arg Leu Gly Val Pro Leu Ser Lys Ile 20 25 30	
25	Gly Val Tyr His Tyr Ser Asn Lys Glu Thr Ser Val Thr Ile Gly Glu 35 40 45	
	Ser Ile Arg Asp Glu Asp Val Tyr Ile Ile Gln Thr Gly Thr Gly Glu 50 60	
30	Gln Glu Ile Asn Asp Phe Leu Met Glu Leu Leu Ile Met Ile His Ala 65 70 75	
35	Cys Arg Ser Ala Ser Ala Arg Lys Ile Thr Ala Val Ile Pro Asn Phe 95 95	
35	Pro Tyr Ala Arg Gln Asp Lys Lys Asp Lys Ser Arg Ala Pro Ile Thr 100 105	
40	Ala Lys Leu Val Ala Lys Met Leu Glu Thr Ala Gly Cys Asn His Val 11.5 120	
	Ile Thr Met Asp Leu His Ala Ser Gln Ile Gln Gly Phe Phe His Ile 130 135	
45	Pro Val Asp Asn Leu Tyr Ala Glu Pro Asn Ile Leu His Tyr Ile Gln 145 150 155	
	His Asn Val Asp Phe Gln Asn Ser Met Leu Val Ala Pro Asp Ala Gly 165 170 175	
50	Ser Ala Lys Arg Thr Ser Thr Leu Ser Asp Lys Leu Asn Leu Asn Phe 180 180	

	Ala Leu Ile His Lys Glu Arg Gln Lys Ala Asn Glu Val Ser Arg Met 195 200 205
5	Val Leu Val Gly Asp Val Ala Asp Lys Ser Cys Ile Ile Val Asp Asp 210 215 220
10	Met Ala Asp Thr Cys Gly Thr Leu Val Lys Ala Thr Asp Thr Leu Ile 225 230 235 240
	Glu Asn Cys Ala Lys Glu Va1 Ile Ala Ile Va1 Thr His Gly Ile Phe 245 250 255
15	Ser Gly Gly Ala Arg Glu Lys Leu Arg Asn Ser Lys Leu Ala Arg Ile 260 265 270
	Val Ser Thr Asn Thr Val Pro Val Asp Leu Asn Leu Asp Ile Tyr His 275 280 285
20	Gln Ile Asp Ile Ser Ala Ile Leu Ala Glu Ala Ile Arg Arg Leu His 290 295 300
	Asn Gly Glu Ser Val Ser Tyr Leu Phe Asn Asn Ala Val Met 305 315
25	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 3:
30	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 5369 Basenpaare (B) ART: Nukleinsäure (C) STRANGFORM: Einzel (D) TOPOLOGIE: linear
	(ii) ART DES MOLEKÜLS: DNS (genomisch)
35	(iii) HYPOTHETISCH: NEIN (iii) ANTISENSE: NEIN
40	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÜSSEL: 5'UTR  (B) LAGE: 154
<b>4</b> 5	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS  (B) LAGE: 551482
	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÖSSEL: CDS  (B) LAGE: 17673299
50	(ix) MERRMALE: (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS (B) LAGE: 35884703

	1	(ix)		(A)		E/SC		SEL:	3′U	TR								
		(xi)	SI	OUE	NZB	ESCH	REIE	UNG:	SEC	ID	NO:	3:						
	AAGC'												GACT	AACC	CG A	GCA	ATG Met 1	57
)	GAT Asp	CGT Arg	GG G1	т т	GT A ys I	AA C	GT /	ATC '	TCT S	rat ( ryr 10	GTG (	CTC . Leu	AGT Ser	GCA Ala	ATG Met 15	GTT Val	TTT Phe	105
5	CAC His	ATA Ile	11	A C e P	CG I	TT I	ACA '	TTT Phe	GAA . Glu 25	ATA Ile	TCG Ser	ATG Met	GTA Val	TGT Cys 30	GGC Gly	ATA Ile	TTG Leu	153
20	ACA Thr	TAC Tyr	C#		TT o	GIy	GCT Ala	TCC Ser 40	TTC Phe	GCT Ala	GCT Ala	ATA Ile	ACA Thr 45	TTC Phe	TCG Ser	ACT	ATG Met	201
	CTT Leu 50	CTT	_	AC T	rcc Ser	ATC Ile	TTT Phe 55	ACT Thr	TTC Phe	AGA Arg	ACG Thr	ACG Thr 60	GCG Ala	TGG	CGC	ACA	CGG Arg . 65	249
25			g C	GT (	GAT Asp	GCG Ala 70	AAC Asn	AAG Lys	GCT Ala	GAC Asp	AAT Asn 75	AAG Lys	GCC	GCT Ala	AGT Ser	GTG Val	GCA Ala	297
30	TTC Lev	GA As	ттрѕ	cc	CTA Leu 85	ATA Ile	AAT Asn	TTT Phe	GAA Glu	GCT Ala	vai	AAG Lys	TAT	TTC Phe	AAT ASI 95		GAG Glu	345
35	AAC Lys	3 ТА 3 Ту	T I	TT Leu	GCG Ala	GAC Asp	AAG Lys	TAT	CAC His	Thr	TCC	Lev	ATO	G AAG t Ly:	5 + Y	c CGG	GAT J AST	
40	Se	r G:	ln : 15	Ile	Lys	Val	. Ser	120	ı Ser	Let	1 Ala	a Pne	12	5	11 11.		C CAC	
	As 13	n L 0	eu	Ile	Phe	Thr	13:	Ala 5	a Le	ı Th	r Ala	14	0 0	L Ty	1 110		C TG' a Cy 14	5
45	AA As	T G	GT 1y	GTT Val	ATC Met	G CAC	n Gl	y Se	T CT	r AC u Th	A GT r Va 15	1 G1	g ga y As	T CI	rr G:	rg TT al Le 16	A AT u Il	т 537 е

AAT CAA CTG GTA TTC CAG CTC TCC GTG CCA CTA AAC TTC CTT GGT AGC Asn Gln Leu Val Phe Gln Leu Ser Val Pro Leu Asn Phe Leu Gly Ser

	GTC TAC CGT GAT CTC AAG CAG TCT CTG ATA GAT ATG GAA TCT TTA TTT Val Tyr Arg Asp Leu Lys Gln Ser Leu Ile Asp Met Glu Ser Leu Phe 180	633
5	190	
	AAA CTG CAA AAA AAT CAG GTC ACA ATT AAG AAC TCC CCA AAT GCC CAG Lys Leu Gln Lys Asn Gln Val Thr Ile Lys Asn Ser Pro Asn Ala Gln 195	681
	195 200 205	
10	AAC CTA CCA ATA CAC AAA CCG TTG GAT ATT CGC TTT GAA AAT GTT ACG ASN Leu Pro Ile His Lys Pro Leu Asp Ile Arg Phe Glu Asn Val Thr 210	729
	220 225	
15	TTT GGC TAT GAC CCG GAG CGG CGT ATA TTG AAC AAT GTT TCG TTT ACC Phe Gly Tyr Asp Pro Glu Arg Arg Ile Leu Asn Asn Val Ser Phe Thr 230 235 240	777
20	ATC CCA GCT GGA ATG AAG ACT GCC ATA GTA GGC CCA TCG GGG TCG GGG  Ile Pro Ala Gly Met Lys Thr Ala Ile Val Gly Pro Ser Gly Ser Gly  245 250 255	825
	AAG TCC ACC ATT TTG AAG CTC GTA TTT AGA TTC TAT GAG CCC GAG CAA Lys Ser Thr Ile Leu Lys Leu Val Phe Arg Phe Tyr Glu Pro Glu Gln 260 265 270	873
25	GGT CGT ATC CTA GTT GGC GGC ACA GAT ATC CGC GAT TTA GAC TTG CTT Gly Arg Ile Leu Val Gly Gly Thr Asp Ile Arg Asp Leu Asp Leu Leu 275 280 285	921
30	TCT TTA CGG AAG GCT ATC GGT GTC GTG CCC CAA GAT ACT CCT CTC TTC Ser Leu Arg Lys Ala 11e Gly Val Val Pro Gln Asp Thr Pro Leu Phe 290 295 300 305	969
35	AAT GAC ACA ATC TGG GAG AAT GTT AAA TTC GGC AAT ATC ACT TGG	1017
40	325 330 335	1065
	CTC CAG AAC CTA CCA AAG GGC GCT TCC ACC GTT GTA GGG GAG CGC GGT Leu Gln Asn Leu Pro Lys Gly Ala Ser Thr Val Val Gly Glu Arg Gly 340 345 350	1113
45	TTG ATG ATC AGC GGA GGT GAG AAA CAA AGG CTT GCT ATT GCT CGT GTG Leu Met Ile Ser Gly Gly Glu Lys Gln Arg Leu Ala Ile Ala Arg Val 355 360 365	1161
50	CTT TTG AAG GAC GCT CCG CTG ATG TTT TTC GAC GAG GCT ACA AGT GCT Leu Leu Lys Asp Ala Pro Leu Met Phe Phe Asp Glu Ala Thr Ser Ala 370 380 385	209

	CTG GAT ACA CAC ACA GAG CAG GCA CTC TTG CAC ACC ATT CAG CAC AAC Leu Asp Thr His Thr Glu Gln Ala Leu Leu His Thr Ile Gln Asn 350 390 395 400	1257
	TTT TCT TCC AAT TCA AAG ACG AGC GTT TAC GTT GCC CAT AGA CTG CGC AT AGA CTG AGG AGC AGC AT AGA CTG AGG AGC AGC AT AGA CTG AGG AGC AGC AGC AGC AGC AGC AGC AGC AG	1305
10	ACA ATC GCT GAT GCA GAT AAG ATC ATT GTT CTT GAA CAA GGT TCT GTC Thr 11e Ala Asp Ala Asp Lys 11e 11e Val Leu Glu Gln Gly Ser Val 420 425 430	1353
15	CGC GAA GAG GGC ACA CAC AGC TCG CTG TTA GCG TCA CAA GGA TCC CTA Arg Glu Glu Gly Thr His Ser Ser Leu Leu Ala Ser Gln Gly Ser Leu 435 440 445	1401
	TAC CGG GGT CTG TGG GAT ATT CAG GAA AAC CTA ACG CTT CCG GAA CGG Tyr Arg Gly Leu Trp Asp Ile Gln Glu Asn Leu Thr Leu Pro Glu Arg 450 460 465	1449
20	CCT GAG CAG TCA ACC GGA TCT CAG CAT GCA TAGACGTCTG ACTAGAGATT Pro Glu Gln Ser Thr Gly Ser Gln His Ala 470 475	1499
25	ATATAATAAC CCTCGAGCCA AAATTATACG GCGCTAACAA GTAAAAATTT TAGTTACTTT	1559
	ATATAATAAC CCICCAGCCA AAATATATAACATA GTTAATTGAA GTAGTGGTTA TCTGACTTCT CTACGCTGAC TTCTCTACCC TTCTAACATA GTTAATTGAA GTAGTGGTTA	1619
	TCTGACTTCT CTAGGCTGAC TTCTCACTT TGCATTAGAA GTACTAGTGC TTAAGCGCTC ATGACGACTG CATTTTATTA TTGTCCACTT TGCATTAGAA GTACTAGTGC TTAAGCGCTC	1679
30	ATGACGACTG CATTITATIA INGCCACOT TTTAGGCCGC TTTCTTCTC TTTGTCAGGC CGCAAGGTAA AGGAAGCACC AACGGATTGC	1739
35	THTAGGCCGC THICHTCHE HINGCASCA THE TGT GGC ATA TTA GGC GTT GTG  TACCGCTGCT ATTCCTGCTC TCTCAAG ATG TGT GGC ATA TTA GGC GTT GTG  Met Cys Gly Ile Leu Gly Val Val  1 5	1790
	CTA GCC GAT CAG TCG AAG GTG GTC GCC CCT GAG TTG TTT GAT GGC TCA Leu Ala Asp Gln Ser Lys Val Val Ala Pro Glu Leu Phe Asp Gly Ser 10 15	1838
40	CTG TTC TTA CAG CAT CGC GGT CAA GAT GCT GCC GGG ATT GCT ACG TGC Leu Phe Leu Gln His Arg Gly Gln Asp Ala Ala Gly Ile Ala Thr Cys 30 35 40	1886
45	GGC CCC GGT GGG CGC TTG TAC CAA TGT AAG GGC AAT GGT ATG GCA CGG Gly Pro Gly Gly Arg Leu Tyr Gln Cys Lys Gly Asn Gly Met Ala Arg 50 55	1934
50	GAC GTG TTC ACG CAA GCT CGG ATG TCA GGG TTG GTT GGC TCT ATG GGG Asp Val Phe Thr Gln Ala Arg Met Ser Gly Leu Val Gly Ser Met Gly 60 65	1982

	ATT GCA CAC CTG AGA TAT CCC ACT GCA GGC TCC AGT GCG AAC TCA GAA Ile Ala His Leu Arg Tyr Pro Thr Ala Gly Ser Ser Ala Asn Ser Glu	2030
5	83	
	GCG CAG CCA TTC TAT GTG AAT AGT CCC TAC GGA ATT TGC ATG AGT CAT	
	Ala Gln Pro Phe Tyr Val Asn Ser Pro Tyr Gly Ile Cys Met Ser His	2078
	100	
10	AAT GGT AAT CTG GTG AAC ACG ATG TCT CTA CGT AGA TAT CTT GAT GAA Asn Gly Asn Leu Val Asn Thr Met San Louisian	
	105 Det bet bet Ard Ard Tur Lou Nom Co.	2126
	115 120	
	GAC GTT CAC CGT CAT ATT AAC ACG GAC AGC GAT TCT GAG CTA CTG CTT	
15		2174
	130 136	
	AAT ATA TTT GCC GCG CAC CMG	
	Asn Ile Phe Ala Ala Glu Leu Glu Lys Tyr Asn Lys Tyr Arg Val Asn	2222
20	150	
	AAC GAT GAT ATA TTT TOT COT CT.	
	Asn Asp Asp Ile Phe Cys Ala Leu Glu Gly Val Tyr Lys Arg Cys Arg	2270
25	155 160 165 Arg Cys Arg	
25	GGT GGC TAT GCT TGT CTT CCT	
	GGT GGC TAT GCT TGT GTT GGC ATG TTG GCG GGA TAT GGA TTG TTT GGT Gly Gly Tyr Ala Cys Val Gly Met Leu Ala Gly Tyr Gly Leu Phe Gly	2318
	170 175 Leu Phe Gly	
30		
30	TTC CGG GAC CCC AAT GGG ATC AGG CCG CTA TTG TTT GGT GAG CGC GTC	2366
	185 190 Leu Leu Phe Gly Glu Arg Val	
	AAC GAT GAC GGG AGG AGG	
35	AAC GAT GAC GGC ACC ATG GAC TAC ATG CTA GCG TCC GAA AGT GTC GTT	2414
00	205 Met Leu Ala Ser Glu Ser Val Val	2414
	210 215	
	CTT AAG GCC CAC CGC TTC CAA AAC ATA CGT GAT ATT CTT CCC GGC CAA Leu Lys Ala His Arg Phe Gln Acn Tla are	2450
40	220 Ash Tie Arg Asp Ile Leu Pro Gly Glp	2462
	223 230	
	GCC GTC ATT ATC CCT AAA ACG TGC GGC TCC AGT CCA CCA GAG TTC CGG	
	235 Cys Gly Ser Ser Pro Pro Glu Phe Arg	2510
45	245	
	CAG GTA GTG CCA ATT GAG GCC TAC AAA CCG GAC TTG TTT GAG TAC GTG	
	Gln Val Val Pro Ile Glu Ala Tyr Lys Pro Asp Leu Phe Glu Tyr Val	2558
	260	
50	TAT TTC GCT CGT GCT GAC AGC CTT CTC	
	Tyr Phe Ala Arg Ala Asp Ser Val Leu Asp Gly Ile Ser Val Tyr His	2606
	2/3 280	

	ACA CGC CTG TTG ATG GGT ATC AAA CTT GCC GAG AAC ATC AAA AAA CAG Thr Arg Leu Leu Met Gly Ile Lys Leu Ala Glu Asn Ile Lys Lys Gln 285 290 295	2654
5	ATC GAT CTG GAC GAA ATT GAC GTT GTT GTT GTT CCT GAC ACT GCA  Ile Asp Leu Asp Glu Ile Asp Val Val Val Ser Val Pro Asp Thr Ala  300 305 310	2702
10	CGT ACC TGT GCA TTG GAG TGT GCC AAC CAT TTA AAC AAA CCT TAT CGC Arg Thr Cys Ala Leu Glu Cys Ala Asn His Leu Asn Lys Pro Tyr Arg 315 320 325	2750
15	GAA GGA TTT GTC AAG AAC AGA TAT GTT GGA AGA ACA TTT ATC ATG CCA Glu Gly Phe Val Lys Asn Arg Tyr Val Gly Arg Thr Phe Ile Met Pro 330 335 340	2798
20	AAC CAA AAA GAG CGA GTA TCT TCT GTG CGC CGC AAG TTG AAC CCA ATG Asn Gln Lys Glu Arg Val Ser Ser Val Arg Arg Lys Leu Asn Pro Met 345 350 360	2846
20	AAC TCA GAA TTT AAA GAC AAG CGC GTG CTG ATT GTC GAT GAT TCC ATT Asn Ser Glu Phe Lys Asp Lys Arg Val Leu Ile Val Asp Asp Ser Ile 365 370 370	2894
25	GTG CGA GGT ACC ACT TCC AAA GAG ATT GTT AAC ATG GCG AAG GAA TCC Val Arg Gly Thr Thr Ser Lys Glu Ile Val Asn Met Ala Lys Glu Ser 380 385	2942
30	GGT GCT GCC AAG GTC TAC TTT GCC TCT GCA GCG CCA GCA ATT CGT TTC Gly Ala Ala Lys Val Tyr Phe Ala Ser Ala Ala Pro Ala 1le Arg Phe 395 400 405	2990
35	AAT CAC ATC TAC GGG ATT GAC CTA GCA GAT ACT AAG CAG CTT GTC GCC Asn His Ile Tyr Gly Ile Asp Leu Ala Asp Thr Lys Gln Leu Val Ala 410 415 420	3038
	TAC AAC AGA ACT GTT GAA GAA ATC ACT GCG GAG CTG GGC TGT GAC CGC Tyr Asn Arg Thr Val Glu Ile Thr Ala Glu Leu Gly Cys Asp Arg 425 430 430	3086
, 40	GTC ATC TAT CAA TCT TTG GAT GAC CTC ATC GAC TGT TGC AAG ACA GAC VAI lie Tyr Gln Ser Leu Asp Asp Leu Ile Asp Cys Cys Lys Thr Asp 445 450	3134
45	ATC ATC TCA GAA TTT GAA GTT GGA GTT TTC ACT GGT AAC TAC GTT ACA Ile Ile Ser Glu Phe Glu Val Gly Val Phe Thr Gly Asn Tyr Val Thr 460 465 470	3182
50	GGT GTT GAG GAT GTG TAC TTG CAG GAA TTA GAA CGT TGC CGC GCT CTT Gly Val Glu Asp Val Tyr Leu Gln Glu Leu Glu Arg Cys Arg Ala Leu 485	3230

5	AAT AAC TCG AAT AAG GGT GAA GCG AAG GCC GAG GTT GAT ATT GGT CTC Asn Asn Ser Asn Lys Gly Glu Ala Lys Ala Glu Val Asp Ile Gly Leu 490 495 500	3278
	TAC AAT TCT GCC GAC TAT TAGCGGCGCC GTTGCCGGCA TCCGGCCCCA TYT Asn Ser Ala Asp Tyr 505 510	3326
10	TATATAGACT CATCGGGACC TAAAATAAGC CTTTACAGAT CATTATCTAC AAATATAGAT	
	ACCATTAAAA GCCTGACTTT COAGTTAGAT CATTATCTAC AAATATAGAT	3386
	ACCATTANA GCCTGACTTT CGACTTACTC CTAGCACACC CCGTTGTATC CCTGTGCTTG	3446
15	CTTTCTTANA TGCCGTTGGT TAGGCTTTGG ACTTAGCGTC CCGCCCATTT TCTAGCATGT GCAGATCTAG CANATTTGCC CONNECTION OF THE CONTROL OF T	3506
	GCAGATCTAG CAAATTTGGC CTAAGACAAG AAGATCCATT CGGCACCCAC ATCCTGGAGC	3566
20	CAGCACACAG TGGACCCAGA C ATG AGC AGC GGC AAT ATA TGG AAG CAA TTG  Met Ser Ser Gly Asn Ile Trp Lys Gln Leu  1 5 10	3617
	CTA GAG GAG AAT AGC GAA CAG CTG GAC CAG TCC ACT ACG GAG ACT TAC Leu Glu Glu Asn Ser Glu Gln Leu Asp Gln Ser Thr Thr Glu Thr Tyr 15 20 25	3665
25	GTG GTA TGC TGC GAG AAC GAA GAT TCC CTT AAC CAG TTT TTG CAA CAA Val Val Cys Cys Glu Asn Glu Asp Ser Leu Asn Gln Phe Leu Gln Gln 30 35	3713
30	TGT TGG CAG ATT GAC GAG GGC GAG AAG GTG ACC AAC CTG GAG CCG TTG Cys Trp Gin Ile Asp Glu Gly Glu Lys Val Thr Asn Leu Glu Pro Leu 45 50 55	3761
35	GGA TTC TTT ACA AAG GTG GTT TCG CGC GAC GAA GAG AAC CTC CGG CTC Gly Phe Phe Thr Lys Val Val Ser Arg Asp Glu Glu Asn Leu Arg Leu 60 70	3809
40	AAC GTA TAC TAT GCC AAG AGC CCA CTG GAT GCA CAG ACG CTG CAG TTT Asn Val Tyr Tyr Ala Lys Ser Pro Leu Asp Ala Gln Thr Leu Gln Phe 80 85 90	3857
45	CTG GGC GTG TTC CTG CGC CAA ATG GAA ACC TCA CAA ATA CGT TGG ATC Leu Gly Val Phe Leu Arg Gln Met Glu Thr Ser Gln Ile Arg Trp Ile 95 100 105	3905
	TTC CTA CTG GAC TGG CTG CTA GAC GAT AAA CGA TTA TGG CTA CGT CAA Phe Leu Leu Asp Trp Leu Leu Asp Asp Lys Arg Leu Trp Leu Arg Gln 110 115	3953
50	CTG CGG AAC TCG TGG GCC GCC TTG GAG GAA GCG CAG GTG CCA GCC	4001

	CCA GGT GGC GCT GTG GTG GTG GTC CTC AAC CCG AGT CAC GTG ACA CAA Pro Gly Gly Ala Val Val Val Leu Asn Pro Ser His Val Thr Gln 145 150	4049
5	CTG GAG CGA AAC ACG ATG GTT TGG AAC TCC CGC CGT CTG GAC CTG GTA  CTG GAG CGA AAC ACG ATG GTT TGG AAC TCC CGC CGT CTG GAC CTG GTA  Leu Glu Arg Asn Thr Met Val Trp Asn Ser Arg Arg Leu Asp Leu Val  165  170	4097
10	CAC CAG ACA CTG CGA GCT GCA TGC CTC AAC ACC GGC TCG GCG CTA GTT His Gln Thr Leu Arg Ala Ala Cys Leu Asn Thr Gly Ser Ala Leu Val H155 180 185	4145
15	ACA CTT GAT CCT AAT ACT GCG CGC GAA GAC GTC ATG CAC ATA TGT GCG Thr Leu Asp Pro Asn Thr Ala Arg Glu Asp Val Met His Ile Cys Ala 190 195 200	4193
20	CTG CTT GGG GGG CTG CCT ACA TCC CGT CCC GTC GGG ATG CTA AGC CTG Leu Ala Gly Leu Pro Thr Ser Arg Pro Val Ala Met Leu Ser Leu 205 210 215	4241
20	CAA AGT CTA TTC ATC CCC CAC GGT GCA GAT TCC ATC GGC AAG ATC TGC GIN Ser Leu Phe Ile Pro His Gly Ala Asp Ser Ile Gly Lys Ile Cys 220 225 230	4289
25	ACC ATC GCG CCC GAG TTC CCT GTT GCT ACG GTG TTC GAC AAC GAT TTT  ACC ATC GCG CCC GAG TTC CCT GTT GCT ACG GTG TTC GAC AAC GAT TTT  Thr Ile Ala Pro Glu Phe Pro Val Ala Thr Val Phe Asp Asn Asp Phe  250  240	4337
30	GTG AGC TCG ACA TTC GAG GCC GCA ATT GCT CCA GAA CTT ACT CCA GGA Val Ser Ser Thr Phe Glu Ala Ala Ile Ala Pro Glu Leu Thr Pro Gly Val Ser Ser Thr Phe Glu Ala Ala Ile Ala Pro Glu Leu Thr Pro Gly 255 260	4385
35	CCA CGT GTG CCA TCT GAC CAC CCA TGG CTA ACA GAG CCT ACC AAC CAC Pro Arg Val Pro Ser Asp His Pro Trp Leu Thr Glu Pro Thr Asn Pro 270 275 280	4433
G 40	CCT TCG GAG GCA ACC GCT TGG CAT TTC GAT CTC CAA GGT CGC CTC GCT Pro Ser Glu Ala Thr Ala Trp His Phe Asp Leu Gln Gly Arg Leu Ala 285 290 295	4481
40	ACC CTA TAC CGG CAT CTT GGT GAC TCT AAC AAG GCC ATA TCT GTT ACT Thr Leu Tyr Arg His Leu Gly Asp Ser Asn Lys Ala Ile Ser Val Thr 300 305 310	4529
45	CAG CAC CGC TTC CAC AAG CCC CGC TCG GAA GAT TAT GCA TAC GAA TTC Gln His Arg Phe His Lys Pro Arg Ser Glu Asp Tyr Ala Tyr Glu Phe Gln His Arg Phe His Lys Pro Arg Ser Glu Asp Tyr Ala Tyr Glu Phe 315 320 325	4577
50	GAG CTG CCG TCT AAG CAC CCT ACA ATA CGT GAC CTC ATA CGC TCT GCC Glu Leu Pro Ser Lys His Pro Thr Ile Arg Asp Leu Ile Arg Ser Ala 335 340 345	4625

5	GCA GCC GAC TCA CCG AAC GAC GCT GCT GAC TCC ATC GAT GGG CTT ATG Ala Ala Asp Ser Pro Asn Asp Val Ala Asp Ser Ile Asp Gly Leu Met 350	4673
•	GAT GGT ATC GTA CAA AGG AAT GTT CAT TGACGTCGAC ACAAAAATTT Asp Gly 1le Val Gln Arg Asn Val His 365 370	4720
10	TGTTACTGTT CTCTCGAGAA CTATTCTCAT CCAGTACTGA CATATTAGAA GGCGAAGTGA	
	ACTAGGATTT ATATAAAGTA GCCTTCAGGC AATTGCACAG GGTCTATTGA GTCGCTGCCG	4780
	TTCACGAGAG AGCCCAATAT ATGGAGGGGTCTATTGA GTCGCTGCCG	4840
15	TTCACGAGAG AGCCCAATAT ATCGAGGACT AATTGGTCAC TTTTGTTTTG	4900
	CCTGTATTTG CTAATCATTT ATCCGCTTTG TCCAAGTGGT TGCGAAGATA TCGAGCCAGA	4960
	ACATTAGAAT CTGGTTTGCC GCATCCTAGA GCTGTCTCCA AGCCAGTTGA ACCGTTGCGG	5020
20	GAGATTACCG CAGCCGGTTT GATCAGAGTA CTGGTGACTG CCAGCACCCA CGTTTGTGAC	5080
	TTATAAATAT ACGCCCTGTG GAGCCATAGC CATTGGCATA AAGAGAAGAG	5140
	CACGATGCAG ACACTTCCGG TGTACCCAGC GTCACAGACT GCGTCGCCTA CGAAGCCTCA	5200
25	ACTTGCAGCG GCGCCCTCGG TGCCGCAGGA CGGCGCCCGG CTGCCTGCGC AGCTCACTTT	
	AGTGACGCCC CCAGAACCTG ATATCCAGAA GAAGTCAGTG CGATCTCAGG TCGCGCGTTT	5260
	AAGCATCTCG GAGACAGATG TAGTGAAGAG TGATATCGTG GCTAAGCTT	5320
30	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 4:	5369
35	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 475 Aminosâuren (B) ART: Aminosâure (D) TOPOLOGIE: linear	
	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein	
	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 4:	
40	Met Asp Arg Gly Cys Lys Gly Ile Ser Tyr Val Leu Ser Ala Met Val	
45	Phe His Ile Ile Pro Ile Thr Phe Glu Ile Ser Met Val Cys Gly Ile 20 25 30	
-	Leu Thr Tyr Gin Phe Gly Ala Ser Phe Ala Ala Ile Thr Phe Ser Thr 35 40 45	
0	Met Leu Leu Tyr Ser Ile Phe Thr Phe Arg Thr Thr Ala Trp Arg Thr 50 55 60	
	Arg Phe Arg Arg Asp Ala Asn Lys Ala Asp Asn Lys Ala Ala Ser Val 65 70 75 80	
-		

	Ala Leu Asp Ser Leu Ile Asn Phe Glu Ala Val Lys Tyr Phe Asn Asn 90 95
ī	Glu Lys Tyr Leu Ala Asp Lys Tyr His Thr Ser Leu Met Lys Tyr Arg 100 105 110
	Asp Ser Gln Ile Lys Val Ser Gln Ser Leu Ala Phe Leu Asn Thr Gly 115 120 125
10	Gin Asn Leu Ile Phe Thr Thr Ala Leu Thr Ala Met Met Tyr Met Ala 130 135
	Cys Asn Gly Val Met Gln Gly Ser Leu Thr Val Gly Asp Leu Val Leu 155 160
15	Ile Asn Gln Leu Val Phe Gln Leu Ser Val Pro Leu Asn Phe Leu Gly 165 170 175
20	Ser Val Tyr Arg Asp Leu Lys Gln Ser Leu Ile Asp Met Glu Ser Leu 180 185
	Fhe Lys Leu Gln Lys Asn Gln Val Thr Ile Lys Asn Ser Fro Asn Ala 195 200 205
25	Gln Asn Leu Pro Ile His Lys Pro Leu Asp Ile Arg Fhe Glu Asn Val 210 220 215 220
	Thr Phe Gly Tyr Asp Pro Glu Arg Arg Ile Leu Asn Asn Val Ser Phe 235 240
30	Thr Ile Pro Ala Gly Met Lys Thr Ala Ile Val Gly Pro Ser Gly Ser 250 255
35	Gly Lys Ser Thr Ile Leu Lys Leu Val Phe Arg Phe Tyr Glu Pro Glu 260 265 270
-	Gln Gly Arg Ile Leu Val Gly Gly Thr Asp Ile Arg Asp Leu Asp Leu 285 280 285
40	Leu Ser Leu Arg Lys Ala Ile Gly Val Val Pro Gln Asp Thr Pro Leu 290 295 300
	Phe Asn Asp Thr Ile Trp Glu Asn Val Lys Phe Gly Asn Ile Ser Ser 320 305 310 315 320
45	Ser Asp Asp Glu Ile Leu Arg Ala Ile Glu Lys Ala Gln Leu Thr Lys 325 330 335
	Leu Leu Gln Asn Leu Pro Lys Gly Ala Ser Thr Val Val Gly Glu Arg 340 . 345
50	Gly Leu Met Ile Ser Gly Gly Glu Lys Gln Arg Leu Ala Ile Ala Arg 365

55

	Val Leu Leu Lys Asp Ala Pro Leu Met Phe Phe Asp Glu Ala Thr Ser 370 . 375 380
5	Ala Leu Asp Thr His Thr Glu Gln Ala Leu Leu His Thr Ile Gln Gln 385 390 395
10	Asn Phe Ser Ser Asn Ser Lys Thr Ser Val Tyr Val Ala His Arg Leu 405 410
	Arg Thr Ile Ala Asp Ala Asp Lys Ile Ile Val Leu Glu Glu Gly Ser 420 425 430
15	Val Arg Glu Glu Gly Thr His Ser Ser Leu Leu Ala Ser Gln Gly Ser 435 440 445
	Leu Tyr Arg Gly Leu Trp Asp Ile Gln Glu Asn Leu Thr Leu Pro Glu 450 455 460
20	Arg Pro Glu Gln Ser Thr Gly Ser Gln His Ala 465 470 475
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 5:
25	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 510 Aminosāuren (B) ART: Aminosāure (D) TOPOLOGIE: linear
30	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein
-	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 5:
35	Met Cys Gly Ile Leu Gly Val Val Leu Ala Asp Gln Ser Lys Val Val 1 5 10
	Ala Pro Glu Leu Phe Asp Gly Ser Leu Phe Leu Gln His Arg Gly Gln 20 25 30
40	Asp Ala Ala Gly Ile Ala Thr Cys Gly Pro Gly Gly Arg Leu Tyr Gln 35 40 45
	Cys Lys Gly Asn Gly Met Ala Arg Asp Val Phe Thr Gln Ala Arg Met 50 60
45	Ser Gly Leu Val Gly Ser Met Gly Ile Ala His Leu Arg Tyr Pro Thr 65 70 75 80
50	Ala Gly Ser Ser Ala Asn Ser Glu Ala Gln Pro Phe Tyr Val Asn Ser
	Pro Tyr Gly Ile Cys Met Ser His Asn Gly Asn Leu Val Asn Thr Met 100 105 110
55	

	Ser Leu Arg Arg Tyr Leu Asp Glu Asp Val His Arg His Ile Ash Thr
r	Asp Ser Asp Ser Glu Leu Leu Leu Asn Ile Phe Ala Ala Glu Leu Glu 130 135 140
	Lys Tyr Asn Lys Tyr Arg Val Asn Asn Asp Asp Ile Phe Cys Ala Leu Lys Tyr Asn Lys Tyr Arg Val Asn Asn Asp Sap Ile Phe Cys Ala Leu 150 155 160
10	Glu Gly Val Tyr Lys Arg Cys Arg Gly Gly Tyr Ala Cys Val Gly Met 175 176
	Leu Ala Gly Tyr Gly Leu Phe Gly Phe Arg Asp Pro Asn Gly Ile Arg 180 180 180 180 Tyr
15	Pro Leu Leu Phe Gly Glu Arg Val Asn Asp Asp Gly Thr Met Asp Tyr 195 200 205
20	Met Leu Ala Ser Glu Ser Val Val Leu Lys Ala His Arg Phe Gln Asn 220 210 215 220 220 220 220 220 220 220 220 220 22
	Ile Arg Asp Ile Leu Pro Gly Gln Ala Val Ile Ile Pro Lys Thr Cys 230 235 240 225 230 237 238 237 240 237 238 238 238 238 238 238 238 238 238 238
25	Gly Ser Ser Pro Pro Glu Phe Arg Gln Val Val Pro Ile Glu Ala Tyr  255  245  250  255  265  275  285  286  287  288  288  288  288  288  288
	Lys Pro Asp Leu Phe Glu Tyr Val Tyr Phe Ala Arg Ala Asp Ser Val 260 265 270
30	Leu Asp Gly Ile Ser Val Tyr His Thr Arg Leu Leu Met Gly Ile Lys  285  275  280  280  280  280  280  280  280  28
	Leu Ala Glu Asn Ile Lys Lys Gln Ile Asp Leu Asp Glu Ile Asp Val 290 295 300
35	Val Val Ser Val Pro Asp Thr Ala Arg Thr Cys Ala Leu Glu Cys Ala 315 320 305 310 310 315 Year The Val Lvs Asn Arg Tyr
40	Asn His Leu Asn Lys Pro Tyr Arg Glu Gly Phe Val Lys Asn Arg Tyr 330 325 325 326 Asn Arg Glu Hys Glu Arg Val Ser Ser
	Val Gly Arg Thr Phe Ile Met Pro Asn Gln Lys Glu Arg Val Ser Ser 345 350 340 Lys Arg Car Glu Phe Lys Asp Lys Arg
45	Val Arg Arg Lys Leu Asn Pro Met Asn Ser Glu Phe Lys Asp Lys Arg 360 365 355 360 367 Thr Thr Ser Lys Glu
	Val Leu Ile Val Asp Asp Ser Ile Val Arg Gly Thr Thr Ser Lys Glu 370 380 370 380 380 380 380 380 380 380 380 380 38
50	Ile Val Asn Met Ala Lys Glu Ser Gly Ala Ala Lys Val Tyr Phe Ala 395 400

55

	Ser Ala Ala Pro Ala Ile Arg Phe Asn His Ile Tyr Gly Ile Asp Leu 405 410 415
5	Ala Asp Thr Lys Gln Leu Val Ala Tyr Asn Arg Thr Val Glu Glu Ile 420 425
10	
	Leu Ile Asp Cys Cys Lys Thr Asp Ile Ile Ser Glu Phe Glu Val Gly 450 450 460
15	470 475
	Giu Leu Glu Arg Cys Arg Ala Leu Asn Asn Ser Asn Lys Gly Glu Ala 485 490
20	Lys Ala Glu Val Asp Ile Gly Leu Tyr Asn Ser Ala Asp Tyr 500 505
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 6:
25	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 371 Aminosāuren (B) ART: Aminosāure (D) TOPOLOGIE: linear
30	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein
	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 6:
35	Met Ser Ser Gly Asn Ile Trp Lys Gln Leu Leu Glu Glu Asn Ser Glu 1 5 10
	Gin Leu Asp Gin Ser Thr Thr Glu Thr Tyr Val Val Cys Cys Glu Asn
40	Glu Asp Ser Leu Asn Gln Phe Leu Gln Gln Cys Trp Gln Ile Asp Glu 35 40 45
45	Gly Glu Lys Val Thr Asn Leu Glu Pro Leu Gly Phe Phe Thr Lys Val 50 55 60
	Val Ser Arg Asp Glu Glu Asn Leu Arg Leu Asn Val Tyr Tyr Ala Lys 65 70 75 80
io	Ser Pro Leu Asp Ala Gln Thr Leu Gln Phe Leu Gly Val Phe Leu Arg
	Gln Met Glu Thr Ser Gln Ile Arg Trp Ile Phe Leu Leu Asp Trp Leu 100 105 110

	Leu Asp Asp Lys Arg Leu Trp Leu Arg Gln Leu Arg Asn Ser Trp Ala 115 120 125
	Ala Leu Glu Glu Ala Gln Val Ala Pro Phe Pro Gly Gly Ala Val Val 130 135 140
	Val Val Leu Asn Pro Ser His Val Thr Gln Leu Glu Arg Asn Thr Met 155 160
,	Val Trp Asn Ser Arg Arg Leu Asp Leu Val His Gln Thr Leu Arg Ala 175 165 170 175
5	Ala Cys Leu Asn Thr Gly Ser Ala Leu Val Thr Leu Asp Pro Asn Thr 180 185 190
•	Ala Arg Glu Asp Val Met His Ile Cys Ala Leu Leu Ala Gly Leu Pro 195 200 205
20	Thr Ser Arg Pro Val Ala Met Leu Ser Leu Gln Ser Leu Phe Ile Pro 210 220
	His Gly Ala Asp Ser Ile Gly Lys Ile Cys Thr Ile Ala Pro Glu Phe 225 230 235 240
25	Pro Val Ala Thr Val Phe Asp Asn Asp Phe Val Ser Ser Thr Phe Glu 250 255
30	Ala Ala Ile Ala Pro Glu Leu Thr Pro Gly Pro Arg Val Pro Ser Asp 260 265
30	His Pro Trp Leu Thr Glu Pro Thr Asn Pro Pro Ser Glu Ala Thr Ala 275 280
35	Trp His Phe Asp Leu Gln Gly Arg Leu Ala Thr Leu Tyr Arg His Leu 290 295 300
	Gly Asp Ser Asn Lys Ala Ile Ser Val Thr Gln His Arg Fhe His Lys 305 310 315
40	Pro Arg Ser Glu Asp Tyr Ala Tyr Glu Phe Glu Leu Pro Ser Lys His 325 330 335
	Pro Thr Ile Arg Asp Leu Ile Arg Ser Ala Ala Ala Asp Ser Pro Asn 340 345
45	Asp Val Ala Asp Ser Ile Asp Gly Leu Met Asp Gly Ile Val Gln Arg 355 360
50	Asn Val His 370
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 7:

5	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA:  (A) LÂNGE: 3616 Basenpaare  (B) ART: Nukleinsäure  (C) STRANGFORM: Einzel  (D) TOPOLOGIE: linear	
	(ii) ART DES MOLEKÜLS: DNS (genomisch)	
0	(iii) HYPOTHETISCH: NEIN	
	(iii) ANTISENSE: NEIN	
5	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÖSSEL: 5'UTR  (B) LAGE: 1863	•
,	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS  (B) LAGE: 8641316	
	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÜSSEL: intron  (B) LAGE: 13171477	
	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS  (B) LAGE: 14782592	
	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÜSSEL: 3'UTR  (B) LAGE: 25933616	
	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 7:	
	GGGCCCGGTG CCAGCTCGCC AGGTGCGGAC TCGCGCTCGG GCTGTGGGCG CTCTACCTGC	_
	TGCTGCTCGG CAGCTGCCTG ACGCGCGCGT ACGAGCTGTC GGATCTCGAA AACCTGGAAT	60
	CCGATTACTA CAGCTACGTG CTGGATGTGA ACTTCGCGCT GCTGAGCGCC ATGAGCGCGA	120
	CCGGCCTCGC GATGGCCGCC GTGAGCGGCT CCCTCGGGAG CGCGCCGGTG CTCGCGCAGT	180
	GGCCGGCAGC GATCTGGGCC GTGCGCTTCC TGCGCGCCGC GGGCTATGTC GCGATAGTCC	240
	TAATCCTGCC GTTCCTGTCC GTCGTCGCAT TCCTGCAGCC GCTCTGCGAG CGCGCGCTGG	300
	CGCTGTTCCC GTTTGTGCGC GCGTGGGGCA TGGACGGCGT GTTCAACTTC CTGCTGCTCT	360
	CCGCCGTGCT CTGGACTGTA TTCCTGGCCG TTCGCCTGCT CCGCGCCGTC TACAGACTGC	420
	TGCGCTGGCT GGTCGGTCTT TTGGTCCGCC TGCGCACGCCT GCTGCTGCGA GGCGCCCGTC	480
	GGACGCCTGC GGCGGCCCCC GAGGAGCCCG TCTAGCGTGC GCGCGTTCTA GGCCCCTGAC	540
	AGCTCCTACC TGGTGCTGGC CGCCGGTAGG GCTCGCATCG TGCGGCGCAG GCCCATTGCT	600
	IGCGGCGCAG GCCCATTGCT	660

	TTTTGGCCCC CGCTGGATCA TCGTTTCTTT TACGTGAAAA GTTTGCAGCG ATGAGCTGCA	720
	GTATAAATAG GTTTTCTAGA TGCGCCAAAT CCCAGCTGGG TTTACCGGCG TCTGTTCGGG	780
5	ATAGATACTT GATGGATGGG TCAACTTGAG AGCTTGGGTT TAGTGTTGAC TCCTTCTCTT	840
	CATAGCACGC CGAACAAAGC GCA ATG ACT TAC AGA GAC GCA GCC ACG GCA Met Thr Tyr Arg Asp Ala Ala Thr Ala  1 5	890
10	CTG GAG CAC CTG GCG ACG TAC GCC GAG AAG GAC GGG CTG TCC GTG GAG Leu Glu His Leu Ala Thr Tyr Ala Glu Lys Asp Gly Leu Ser Val Glu 10 15 20 25	938
15	CAG TTG ATG GAC TCC AAG ACG CGG GGC GGG TTG ACG TAC AAC GAC TTC Gln Leu Met Asp Ser Lys Thr Arg Gly Gly Leu Thr Tyr Asn Asp Phe 30 35	986
20	CTG GTC TTG CCG GGC AAG ATC GAC TTC CCA TCG TCG GAG GTG GTG CTG Leu Val Leu Pro Gly Lys Ile Asp Phe Pro Ser Ser Glu Val Val Leu 45 50 55	1034
25	TCG TCG CGC CTG ACC AAG AAG ATC ACC TTG AAC GCG CCG TTT GTG TCG. Ser Ser Arg Leu Thr Lys Lys Ile Thr Leu Asn Ala Pro Phe Val Ser . 60 65 70	1082
	TCG CCG ATG GAC ACG GTG ACG GAG GCC GAC ATG GCG ATC CAC ATG GCG Ser Pro Met Asp Thr Val Thr Glu Ala Asp Met Ala Ile His Met Ala 75 80 85	1130
30	CTC CTG GGC GGC ATC GGG ATC ATC CAC CAC AAC TGC ACT GCG GAG GAG Leu Leu Gly Gly Ile Gly Ile His His Asn Cys Thr Ala Glu Glu 90 95 100 105	1178
35	CAG GCG GAG ATG GTG CGC CGG GTC AAG AAG TAC GAA AAC GGG TTC ATC Gln Ala Glu Met Val Arg Arg Val Lys Lys Tyr Glu Asn Gly Phe Ile 110 115 120	1226
40	AMC GCC CCC GTG GTC GTG GGG CCG GAC GCG ACG GTG GCG GAC GTG CGC ASN Ala Pro Val Val Val Gly Pro Asp Ala Thr Val Ala Asp Val Arg 125 130 135	1274
45	CGG ATG AAG AAC GAG TTT GGG TTT GCA GGA TTT CCT GTG ACA Arg Met Lys Asn Glu Phe Gly Phe Ala Gly Phe Pro Val Thr 140 145	1316
45	GGTATGTTAG AGTGGCACGC GGGGCTGCAC GCTGGGATGA TGATCATAAA TCAATAACTT	1376
	TOGTTOTACT GACTGCGATC AAACGATCGT GTAGACACCT TTTACTCTGA CCGCAGACGT	1436
50	GCAGCGCCTT TTTGGCAGGA ACATGTACTA ACACATCAGC A GAT GAT GAC AAG AAP AAP Gly Lys	1489

5	CCG ACC GGG AAG CTG CAG GGG ATC ATC ACG TCC CGT GAC ATC CAG TTT Pro Thr Gly Lys Leu Gln Gly Ile Ile Thr Ser Arg Asp Ile Gln Phe 10 15 20	1537
	GTC GAG GAC GAG ACC CTG CTT GTG TCT GAG ATC ATG ACC AAG GAC GTC Val Glu Asp Glu Thr Leu Leu Val Ser Glu Ile Met Thr Lys Asp Val 25 30 35	1585
10	ATC ACT GGG AAG CAG GGC ATC AAC CTC GAG GAG GCG AAC CAG ATC CTG  Ile Thr Gly Lys Gln Gly Ile Asn Leu Glu Glu Ala Asn Gln Ile Leu  40 45 50	1633
15	AAG AAC ACC AAG AAG GGC AAG CTG CCA ATT GTG GAC GAG GCG GGC TGC Lys Asn Thr Lys Lys Gly Lys Leu Pro Ile Val Asp Glu Ala Gly Cys 55 60 65	1681
20	CTG GTG TCC ATG CTT TCG AGA ACT GAC TTG ATG AAG AAC CAG TCC TAC Leu Val Ser Met Leu Ser Arg Thr Asp Leu Met Lys Asn Gln Ser Tyr 70 75 80	1729
25	CCA TTG GCC TCC AAG TCT GCC GAC ACC AAG CAG CTG CTC TGT GGT GCT Pro Leu Ala Ser Lys Ser Ala Asp Thr Lys Gln Leu Leu Cys Gly Ala 85 90 95 100	1777
	105 And Asp Arg Gin Arg Leu Ala Met Leu Val	1825
30	GAG GCC GGT CTG GAC GTT GTT GTG CTA GAC TCC TCG CAG GGT AAC TCG Glu Ala Gly Leu Asp Val Val Val Leu Asp Ser Ser Gln Gly Asn Ser 120 125 130	1873
35	GTC TTC CAG ATC AAC ATG ATC AAG TGG ATC AAG GAG ACC TTC CCA GAC  Val Phe Gln Ile Asn Met Ile Lys Trp Ile Lys Glu Thr Phe Pro Asp  135 140 145	1921
40	CTG CAG GTC ATT GCT GGC AAC GTG GTC ACC AGA GAG CAG GCT GCC AGC Leu Gln Val Ile Ala Gly Asn Val Val Thr Arg Glu Gln Ala Ala Ser 150 155 160	969
	TTG ATC CAC GCC GGC GCA GAC GGG TTG CGT ATC GGT ATG GGC TCT GGC Leu Ile His Ala Gly Ala Asp Gly Leu Arg Ile Gly Met Gly Ser Gly 170 175 180	017
45	TCC ATC TGT ATC ACT CAG GAG GTG ATG GCC TGT GGT ACA GGA GAG	065
50	ACC GCT GTC TAC AAC GTC ACG CAG TTC GCC AAC CAG TTT CGT GTG	.13

	TGT :	ATT Ile	GCT Ala 215	GAC Asp	GGT Gly	GGT Gly	GTC Val	CAG G1n 220	AAC Asn	ATC Ile	GGG Gly	CAC His	ATT Ile 225	ACC Thr	AAA Lys	GCT Ala	2161
		Ala 230	Leu	Gly	Ala	Ser	Thr 235	Val	Met	Met	GIY	240	ricc	200			2209
10	Thr 245	Thr	Glu	Ser	Pro	G1y 250	Glu	Tyr	Pne	PHE	255	AUD	023	-,-			2257
15	AAG Lys	ACC Thr	TAC Tyr	AGA Arg	GGT Gly 265	Met	GGC Gly	TCC	ATC	GAC Asp 270	MIG	ATG Met	CAA Gln	AAG Lys	Thr 275	GAT Asp	2305
	GTC Val	AAG Lys	GGT Gly	AAC Asn 280	Ala	GCT Ala	ACC	TCC	CGT Arc	Tyt	TTC	TCT	GAG	TCT Ser 290	GAC Asp	AAG Lys	2353
20	GTT Val	CTC	GTC 1 Val	. Ala	CAG Glr	GGT Gly	GTT Val	ACT	G13	r TCT / Sei	GTC Val	ATC	GAC Asi 30!	, -,	G GG(	TCC Ser	2401
25	ATC	AAC Ly:	G AAG		ATT	CCA Pro	TAT TY:	c Le	TA	C AA'	r GG	r CT y Lev 32	u 01.	G CA	s Se	G TGC r Cys	2449
30	CAC Gli	G GA		c GGS e Gl	r GT y Va	3 CG 1 Ar 33	g Se	r CT r Le	A GT u Va	G GA 1 Gl	G TT u Ph 33	e Mr	A GA g G1	G AA u Ly	G GT s Va	G GAC 1 Asp 340	2497
35	TC' Se	T GG r Gl	C TC y Se	G GT r Va	C AG 1 Ar 34	g Ph	T GA e Gl	G TT u Ph	C AG	A AC	I PL	A TC	T GC	c ca a Gl	G TT n Le	G GAG u Glu 55	2545
	GG G1	T GG	T GT y Va	G CA	s As	C TI	G CA	C TC	er Ty	AC GA /r G1	G AA	G CG	C Cl	5u	rr G# ne As 70	ACTGAGT( SP	GC 2597
40	C.P	CTA	GCCC			AGA	AGT	GAT	ccg (	GGCG	GAT	G C	ACCC	ATAC'	r TT	TATATTA	T 2657
	GT	TGA	rtga?	r GT?	ACGT	AAAC	GAT	AGAT	ATA .	ATAA	CAGA	CG C	GGCA'	TCTC	A TT	TGTATGC	A 2717
	A	'ATA	TCTG	S AAG	CATG	STTA	TGC	GTAC'	TCA	ACTG	TATG	TA C	TACT	TATT	A TA	CACAGCT	c 2777
45	TO	GGA	CACT'	r gg:	TGAG.	ATAT	ATG'	TTTC	ATT	ATGT	ATGC	CT C	GCTA	TCGA	A AG	GTCTGGC	:A 2837
	T	TATG	GGCT	A CT	GGGT	CTAA	GAG	TCAT	GGC	TTAT	GAGT	AT T	TATT	TATT	T AT	TTCTCTT	C 2897
50	C'	TTTT	CATT	A AA	CTCC	TCGA	GCT	TCTT	TCT	GTAA	TACT	GC T	CTCI	AGAC	T TC	TCCACAT	2957
	T)	ርርጥ እ	ATGA	T GG	TGGA	AGTC	GTT	CGTI	TTC	CAAA	TCCG	CT C	TACG	AGCC	C GC	TCGAAGT	rT 3017

AGACAGCGCC TCGTTCAGAC CTTCAGACCC GCGTGACAGC GCTCCACGAG GCAGCACGCC	3077
AGAATTCATT GTTTTTAGGT ACTGCACCTT ATCGCTCTCT TCTCTCAACA CGCTATACAT	3137
TUGGGAAACC TTGGCAATCG CCAATATTTT ACTGCGTAGT GCACGCCGTT TTGCATCATC	3197
GICCAGAATA GACCGTTTTT TCTTCGATTT CTTGGAGCCA GGTATAACAG TTACAACCTC	3257
CTCAGTGTTT TTGGACTTCA ATGTAGCACC TAAGTCCTCC CTTATAACAA AAGTCTCTTC	3317
CTCCAATTCT TCTTCAGTAC AAATGTTTAA TATCGAAACC AACATTTCAG TCACTTTCTC	3377
GCCAACAAAT GGCAAAGACC AGGTGAATAC GTCCATGAAA TTCGGTAACC AATACGGATG	3437
CTGTGACATG TTAAATTGTC TAATGTTCAT AACGTTATCC GAGTATTTTA GGACCGCGC	
CTTGTTCTTG TAAGTGTCCA AGTAGTTGGG TGCGCTGAAC AACGTAAGTA AACTAGGAAA	3497
GCCCAGATTC TTGGTATTCT TGTACATTCT GTAGCCCTGA TCTTGGGCTT CGTGGGCCC	3557
(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 8:	3616
(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 151 Aminosâuren (B) ART: Aminosâure (D) TOPOLOGIE: linear	
(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein	
(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 8:	
Met Thr Tyr Arg Asp Ala Ala Thr Ala Leu Glu His Leu Ala Thr Tyr 1 5 10	
Ala Glu Lys Asp Gly Leu Ser Val Glu Gln Leu Met Asp Ser Lys Thr 20 25 30	
Arg Gly Gly Leu Thr Tyr Asn Asp Phe Leu Val Leu Pro Gly Lys Ile 35 40 45	
Asp Phe Pro Ser Ser Glu Val Val Leu Ser Ser Arg Leu Thr Lys Lys 50 60	
Ile Thr Leu Asn Ala Pro Phe Val Ser Ser Pro Met Asp Thr Val Thr 65 70 80	
Glu Ala Asp Met Ala Ile His Met Ala Leu Leu Gly Gly Ile Gly Ile 85 90	
The His His Asn Cys Thr Ala Glu Glu Glu Ala Glu Met Val Arg Arg 100 105 110	
Val Lys Lys Tyr Glu Asn Gly Phe Ile Asn Ala Pro Val Val Val Gly	

	Pro Asp Ala Thr Val Ala Asp Val Arg Arg Met Lys Asn Glu Phe Gly 130 140
	Phe Ala Gly Phe Pro Val Thr 145
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 9:
10	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 371 Aminosâuren (B) ART: Aminosâure (D) TOPOLOGIE: linear
	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein
15	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 9:
	Asp Asp Gly Lys Pro Thr Gly Lys Leu Gln Gly Ile Ile Thr Ser Arg
20	Asp Ile Gln Phe Val Glu Asp Glu Thr Leu Leu Val Ser Glu Ile Met 20 25 30
25	Thr Lys Asp Val lie Thr Gly Lys Gln Gly Ile Asn Leu Glu Glu Ala 45 40 40 41 42 43
	Asn Gin Ile Leu Lys Asn Thr Lys Lys Gly Lys Leu Pro Ile Val Asp 50 55 60
30	Glu Ala Gly Cys Leu Val Ser Met Leu Ser Arg Thr Asp Leu Met Lys 80 65 70 21 100
-	Asn Gln Ser Tyr Pro Leu Ala Ser Lys Ser Ala Asp Thr Lys Gln Leu 85 90
35	Leu Cys Gly Ala Ala Ile Gly Thr Ile Asp Ala Asp Arg Gln Arg Leu 100 105 110
	Ala Met Leu Val Glu Ala Gly Leu Asp Val Val Val Leu Asp Ser Ser 115 120
40	Gln Gly Asn Ser Val Phe Gln Ile Asn Met Ile Lys Trp Ile Lys Glu 130 135 140
45	Thr Phe Pro Asp Leu Gin Val Ile Ala Gly Asn Val Val Thr Arg Glu 145 150 155 160
	Gln Ala Ala Ser Leu Ile His Ala Gly Ala Asp Gly Leu Arg Ile Gly 175 170
50	Met Gly Ser Gly Ser Ile Cys Ile Thr Gln Glu Val Met Ala Cys Gly 180 185 190
55	

5

	Arg Pro Gln Gly Thr Ala Val Tyr Asn Val Thr Gln Phe Ala Asn Gln 195 200 205
5	Phe Gly Val Pro Cys Ile Ala Asp Gly Gly Val Gln Asn Ile Gly His 210 225 220
10	Ile Thr Lys Ala Ile Ala Leu Gly Ala Ser Thr Val Met Met Gly Gly
	240 Met Leu Ala Gly Thr Thr Glu Ser Pro Gly Glu Tyr Phe Phe Arg Asp 245 250 255
15	Gly Lys Arg Leu Lys Thr Tyr Arg Gly Met Gly Ser Ile Asp Ala Met 260 265 270
	Gln Lys Thr Asp Val Lys Gly Asn Ala Ala Thr Ser Arg Tyr Phe Ser 275 280 285
20	Glu Ser Asp Lys Val Leu Val Ala Gln Gly Val Thr Gly Ser Val Ile 290 295 300
	Asp Lys Gly Ser Ile Lys Lys Tyr Ile Pro Tyr Leu Tyr Asn Gly Leu 305 310 315 320
25	Gin His Ser Cys Gln Asp Ile Gly Val Arg Ser Leu Val Glu Phe Arg
30	Glu Lys Val Asp Ser Gly Ser Val Arg Phe Glu Phe Arg Thr Pro Ser
	Ala Gln Leu Glu Gly Gly Val His Asn Leu His Ser Tyr Glu Lys Arg 355 360 365
35	Leu Phe Asp 370
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 10:
<b>4</b> 0	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA: (A) LÂNGE: 2697 Basenpaare (B) ART: Nukleinsäure (C) STRANGFORM: Einzel (D) TOPOLOGIE: linear
45	(ii) ART DES MOLEKÜLS: DNS (genomisch)
	(iii) HYPOTHETISCH: NEIN
	(iii) ANTISENSE: NEIN
o	(ix) MERKMALE:  (A) NAME/SCHLÜSSEL: 5'UTR  (B) LAGE: 1455
5	

(ix) MERKMALE:

5

10

(A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS

	(B) LAGE: 4562033	
5	<ul><li>(ix) MERKMALE:</li><li>(A) NAME/SCHLÜSSEL: 3'UTR</li><li>(B) LAGE: 20342697</li></ul>	
10	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 10:	
	ATCGATTTCA GGAGATTTTT GGTAGCATTA TTGAGGTCAT TAGAGGCGTT CTGTGACTTT	60
	CGACGATTTG CACGCGCAGA AGAGGGCGTT CAACCAGCCT TTCGGATATT CCGGTTCGAG	120
15	TTATACCAGC AGGGATCAGC GCAGGCACTA GAGTGGCGGG TGCTAATAAG AGGAGCAGGT	180
	CCTGGAACTG AAGTTGCAAG AGATAAGCAT TGCGCGGAGA AGGAGGCGGT TAGAGGGTGC	240
	AGCGAGCAG GATGGGGTCT TCGATGAACT TCCCGTCTGG GTATGTGAAC AAGCACACGC	300
20	AAGCGAGCAG GATGGGGTCT TCGATGAACT TCCCCTCTTTTTTTTTT	360
	TGCAGGCACA CCGGTAGGGC GAGTGCAGGG TGAAAAATAT ATATGCGCTC GAGAAGCGCT	420
	GGGGATGAGT TCGTCTGCAA CGGCAGGCGG ATCTTCATCT GACAAAACCA GCTGCCTACA	473
25	TCAGTGCGAA GCTGTTCAGT GATAGAATAG GAGTA ATG GCT GCT GTT GAA CAA Met Ala Ala Val Glu Gln 1 5	473
30	GTT TCT AGC GTG TTT GAC ACC ATT TTG GTG CTG GAC TTC GGG TCC CAG Val Ser Ser Val Phe Asp Thr Ile Leu Val Leu Asp Phe Gly Ser Gln 10 15 20	521
35	TAC TCG CAT CTG ATC ACG CGG CGG CTG CGT GAG TTT AAT GTG TAC GCG Tyr Ser His Leu Ile Thr Arg Arg Leu Arg Glu Phe Asn Val Tyr Ala 25 30 35	569
os .	GAG ATG CTT CCG TGT ACG CAG AAG ATC AGC GAG CTG GGC TGG AAG CCA Glu Met Leu Pro Cys Thr Gln Lys Ile Ser Glu Leu Gly Trp Lys Pro 40 45 50	617
40	ANG GGT GTG ATT TTG TCA GGC GGG CCG TAC TCC GTG TAC GCG GCA GAT Lys Gly Val 11e Leu Ser Gly Gly Pro Tyr Ser Val Tyr Ala Ala Asp 55 60 65 70	665
45	GCT CCG CAC GTG GAC CGG GCG GTG TTC GAG TTG GGC GTT CCA ATT CTG Ala Pro His Val Asp Arg Ala Val Phe Glu Leu Gly Val Pro Ile Leu 75 80 85	713
50	GGC ATC TGC TAC GGG CTA CAG GAG CTT GCG TGG ATA GCC GGC GCA GAG Gly Ile Cys Tyr Gly Leu Gln Glu Leu Ala Trp Ile Ala Gly Ala Glu 90 95	761

5	GTG GGG CGC GGC GAG AAG CGC GAG TAC GGG CGC GCG ACG CTG CAC GTG Val Gly Arg Gly Glu Lys Arg Glu Tyr Gly Arg Ala Thr Leu His Val 105 110 115	809
	GAG GAC AGC GCG TGC CCG CTG TTC AAC AAC GTG GAC AGC AGC AGC GTG Glu Asp Ser Ala Cys Pro Leu Phe Asn Asn Val Asp Ser Ser Thr Val 120 125 130	857
10	TGG ATG TCG CAC GGT GAC AAG CTG CAC GCA CTA CCT GCG GAT TTC CAC TTP Met Ser His Gly Asp Lys Leu His Ala Leu Pro Ala Asp Phe His 135 140 145 150	905
15	GTC ACT GCG ACG ACG GAG AAC TCT CCT TTC TGC GGG ATT GCA CAC GAC Val Thr Ala Thr Thr Glu Asn Ser Pro Phe Cys Gly Ile Ala His Asp 155 160 165	953
20	TCG AAG CCA ATC TTC GGG ATC CAG TTC CAC CCT GAG GTG ACG CAC TCC Ser Lys Pro Ile Phe Gly Ile Gln Phe His Pro Glu Val Thr His Ser 170 175 180	1001
	TCG CAG GCG AAG ACG TTG CTG AAG AAC TTT GCG GTG GAG ATC TGC CAG Ser Gln Gly Lys Thr Leu Leu Lys Asn Phe Ala Val Glu Ile Cys Gln 185	1049
25	GCC GCG CAG ACC TGG ACG ATG GAA AAC TTC ATT GAC ACC GAG ATC CAG Ala Ala Gln Thr Trp Thr Met Glu Asn Phe Ile Asp Thr Glu Ile Gln 200 205 210	1097
30	CGG ATC CGG ACC CTT GTG GGC CCC ACC GCG GAA GTC ATC GGT GCT GTG Arg Ile Arg Thr Leu Val Gly Pro Thr Ala Glu Val Ile Gly Ala Val 225 220 230	1145
35	TCC GGC GGT GTC GAC TCG ACC GTC GCT GCG AAG CTG ATG ACC GAG GCC Ser Gly Gly Val Asp Ser Thr Val Ala Ala Lys Leu Met Thr Glu Ala 235 240 245	1193
40	ATC GGC GAC CGG TTC CAC GCG ATC CTG GTC GAC AAC GGT GTT CTG CGC  Ile Gly Asp Arg Phe His Ala Ile Leu Val Asp Asm Gly Val Leu Arg  250  255  260	1241
45	CTC AAC GAA GCG GCC AAT GTG AAG AAA ATC CTC GGC GAG GGC TTG GGC Leu Asn Glu Ala Ala Asn Val Lys Lys Ile Leu Gly Glu Gly Leu Gly 265 270 275	1289
40	ATC AAC TTG ACT GTT GTT GAC GCC TCC GAA GAG TTC TTG ACG AAG CTC  11e Asn Leu Thr Val Val Asp Ala Ser Glu Glu Phe Leu Thr Lys Leu 280 285 290	1337
50	AAG GGC GTC ACG GAC CCT GAG AAG AAG AGA AAG ATC ATC GGT AAC ACC Lys Gly Val Thr Asp Pro Glu Lys Lys Arg Lys Ile Ile Gly Asn Thr 295 300 305 310	1385

	TTC Phe	ATT Ile	CAT His	GTT Val	Phe	GAG G1u	CGC Arg	GAG Glu	GCA Ala	GCC Ala 320	AGG Arg	ATC Ile	CAG Gln	CCT Pro	AAG Lys 325		AC sn	1433
5	GGC Gly	GAG G1u	GAG Glu	ATT Ile 330	315 GAG Glu	TTC Phe	CTG Leu	TTG Leu	CAG Gln 335	GGT	ACC Thr	CTA Leu	TAC Tyr	CCT Pro 340	GAC	G V	TT al	1481
10	ATC Ile	GAG Glu	TCC Ser	ATT	TCC Ser	TTT	AAG Lys	GGC Gly 350	Pro	TCT	CAG Gln	ACG Thr	ATC Ile 355	AAG Lys	Thi	C H	AC is	1529
15	CAT His	AAC Asn 360	GTC Val		GGT Gly	CTT	TTG Lev 365	Asp	AAC Asn	ATG Met	AAA Lys	CTG Leu 370	Lys	Lev	ATT	r G	AG Slu	1577
20	CCT Pro 375	Let	G CGC	GAG Glu	CTI Lev	TTC Phe 380	Lys	GAC Asp	GAC Glu	GTC val	AGA Arg 385	CAC His	CTG Leu	GG/	A GA	A C	CTA Leu 190	1625
20	TTG Leu	GG(	G ATO	C TCC	C CAC His	Gl	TTC	G GTC	TGG Tr	AG Are	1 HT	CCG Pro	Phe	CC.	A GG 5 G1 40		CCA Pro	1673
25	GGT Gly	AT Il	C GC e Al	C AT	e Ar	r GT g Va	G CT 1 Le	A GG	C GA y G1 41	u va	C AC	C AAC	G GAO	G CA 1 G1 42		G 1	GAG Glu	1721
30	11	e Al	a Ar 42	g Ly 5	s Al	a As	рНі	s Il 43	е Ту 0	T 11	e GI		43	5	.g			1769
35	G1	y Le	eu Ty 10	r As	n Ly	s II	.e Se	r G1	.n.A.I	a Pr	ie Al	T TG a Cy 45	0	u De	-u -			1817
40	Ly 45	s S	er Va	al G	Ly Va	11 Me	et G: 50	Ly A	sp G.	Ln A	41	C TA	/L Ac	,p C			470	1865
40	Al	a L	eu A	rg A	la I	1e G 75	lu T	hr T	nr A	sp 2.	80 80	2L 11	A.		. 4	85		1913
45	P	co P	he G	lu H 4	is G 90	lu P	he L	eu L	уs н 4	15 V 95	al A	Ia S	er n	5	00	-	AAC Asn	1961
50	Gi G	AG G	/al G	AA G 1u G	GT G	TT G	CC A	rg V	TC A	cc T hr T	AC G	AC A	Te I	CT T hr 5	er l	Lys	CCT Pro	2009

5	CCA GCT ACC GTT GAA TGG GAA TAATCACCCT TGGGATCCGC TGACTGGCTA Pro Ala Thr Val Glu Trp Glu 520 525	206
	CTGTAATTCT ATGTAGTGGA TTAGTACGAT AAGTTACTTT TGTATGATAG ATGTAATCAC	2120
	ATCTGGCTAT TAAAATGACT CAGCCGAGGT AAATCTAACG TCCCTTCACA AGGGTGTTCC	2180
10	TGTGTGGACT TCCGCCTGAA TTTTTATAGA TATATAGATA CTCTACTCAT GAACAACCTG	2240
	CAACCGAATA AGCATTAGTG CCAGGAGAAG AGAACCGTGG AAATGGGGCA AGTAGAAAAA	2300
	ATCATATTCC TTAAGAATAA GACAGTACCA GAGGACCATT ACGAGACGAT TTTTGAATCG	
15	AATGGCTTCC AGACTCACTT TGTACCCATA ATAACCCATG AACACCTGCC AGATGAGGTT	2360
	CGCGGTCGAC TATCCGACGC GAATTACATG AAAAGGTTGA ATTGTTTGGT GGTAACCTCT	2420
	CAGAGGACTG TGGAGTGTCT CTATGAGGAC GTTCTGCCCT CTCTTCCAGC TGAAGCACGC	2480
20	ANATOTOTTO TONATACGOO AGTATTOGTG GTTGGGCGTG COACTOAGGA ATTTATGGAG	2540
	AGATGCGGCT TTACGCACCT CAGACCTCAGGA ATTTATGGAG	2600
	AGATGCGGCT TTACGGACGT GAGAGGGGGA TCTGAGACTG GTAATGCCGT TTTGCTAGCG	2660
25	GAGTTAATGT TAAATATGAT CCAGAAGGGC GATGGGG	2697
	(2) INFORMATION ZU SEQ ID NO: 11:	
30	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA:  (A) LÄNGE: 525 Aminosäuren  (B) ART: Aminosäure  (D) TOPOLOGIE: linear	
	(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein	
35	(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 11:	
	Met Ala Ala Val Glu Gln Val Ser Ser Val Phe Asp Thr Ile Leu Val 1 5 10 15	
40	Leu Asp Phe Gly Ser Gln Tyr Ser His Leu Ile Thr Arg Arg Leu Arg 20 25 30	
	Glu Phe Asn Val Tyr Ala Glu Met Leu Pro Cys Thr Gln Lys Ile Ser 35 40 45	
45	Glu Leu Gly Trp Lys Pro Lys Gly Val Ile Leu Ser Gly Gly Pro Tyr 50 60	
10	Ser Val Tyr Ala Ala Asp Ala Pro His Val Asp Arg Ala Val Phe Glu 65 70 75 80	
	Leu Gly Val Pro Ile Leu Gly Ile Cys Tyr Gly Leu Gln Glu Leu Ala 85 90 95	

	Trp	Ile		Gly 100	Ala	Glu	Val	Gly	Arg 105	Gly	Glu	Lys	Arg	Glu 110	Tyr	Gly
5	Arg		Thr 115	Leu	His	Val	Glu	Asp 120	Ser	Ala	Cys	Pro	Leu 125	Phe	Asn	Asn
	Val	Asp 130	Ser	Ser	Thr	Val	Trp 135	Met	Ser	His	Gly	Asp 140	Lys	Leu	His	Ala
10	Leu 145	Pro	Ala	Asp	Phe	His 150	Val	Thr	Ala	Thr	Thr 155	Glu	Asn	Ser	Pro	Phe 160
15	Cys	Gly	Ile	Ala	His 165	Asp	Ser	Lys	Pro	11e 170	Phe	Gly	Ile	Gln	Phe 175	His
15		Glu		180					185					190		
20	Ala	Val	Glu 195	Ile	Cys	Gln	Ala	Ala 200	Gln	Thr	Trp	Thr	Met 205	Glu	Asn	Phe
		Asp 210					215					220				
25	225					230					235					240
		Leu			245					250					255	
30				260					265					270		Ile
35			275	5				280	)				285			Glu
		290	)				295	5				300				Arg
40	305	5				310	)				315	•				320
	Arc	g Ile	e Glr	n Pro	325	Ası	Gly	/ G11	1 Gl1	330	e Glu	Phe	e Leu	ı Let	335	Gly
45	Th	r Leu	ту:	7 Pro		va:	111	€ G11	34		e Se	Phe	e Lys	350	Pro	Ser
	G1:	n Th	r Il		s Th	r His	s Hi	36		1 G1:	y Gl	/ Let	1 Let 36	ı Ası	As:	n Met
50	Ly	s Le		s Le	u Il	e Gl	ı Pr 37	o Le 5	u Ar	g Gl	u Le	38	e Ly: O	s As	g Gl	u Val

5

	Arg His 385				390					395					400
5	His Pro	Phe	Pro	Gly 405	Pro	Gly	Ile	Ala	Ile 410	Arg	Val	Leu	Gly	Glu 415	Val
	Thr Lys	Glu	Gln 420	Val	Glu	Ile	Ala	Arg 425	Lys	Ala	Asp	His	11e 430	Tyr	Ile
10	Glu Glu	Ile 435	Arg	Lys	Ala	Gly	Leu 440	Tyr	Asn	Lys	Ile	Ser 445	Gln	Ala	Phe
15	Ala Cys 450	Leu	Leu	Pro	Val	Lys 455	Ser	Val	Gly	Va1	Met 460	Gly	Asp	Gln	Arg
	Thr Tyr 465	Asp	Gln	Val	Ile 470	Ala	Leu	Arg	Ala	Ile 475	Glu	Thr	Thr	Asp	Phe 480
20	Met Thr	Ala	Asp	Trp 485	Tyr	Pro	Phe	Glu	His 490	Glu	Phe	Leu		His 495	Val
	Ala Ser	Arg	Ile 500	Val	Asn	Glu	Val	G1u 505	Gly	Val	Ala		Val 510	Thr	Tyr
25	Asp Ile	Thr 5	Ser :	Lys	Pro		Ala 520	Thr	Va1	Glu		Glu 525			
	(2) INFO	RMATI	ON :	zu s	EQ I	D NO	: 12	:							
30	(i) SEQUENZ CHARAKTERISTIKA:  (A) LÂNGE: 1634 Basenpaare  (B) ART: Nukleinsaure  (C) STRANGFORM: Doppel  (D) TOPOLOGIE: linear														
35	(ii)	ART	DES	MOLE	EKÜLS	S: cI	NS 2	u mI	RNS						
	(iii)	HYPO	тнет	ISCF	I: NE	EIN									
	(iii)	ANTI	SENS	E: N	ŒIN										
40	(ix)		NAM			SEL:	5′U	TR							
45	(ix)		NAM	E/SC		SEL:	CDS								
50	(ix)		NAM	E/SCI		SEL:		TR							
	(xi)	SEQUE	NZBI	ESCHI	REIB	UNG:	SEQ	ID 1	NO:	12:					
55															

	CCTCGAACAT CTATCTTCTG AGCTCGATAG TCTACGAAAT CGGCACACTA GCCTAATTGC	60
		120
	ATGTTACGGG ATGTCCCTGA CGCCACAGAA GGTAGCCTGG TGGTCCAGAC AGAAAAAGAG	180
	CCTACACCAA AGAAGAAACA TAACAAGAAA AAGCCTCCGC ATCGTTTTGG TAAATCATAA	240
		300
10	TAGGCACGAT GCGCATATAC CCTGACCATC ATAGCGGTTC CCCCCGCTAA CTGCTCCGAG	360
	CGGGTAACCC CATGTCACAA AGTGACTCTG TCTCTTCGTG GTAGGTGATG TCAAATTTTC	420
	ACGACTICCC ACCCCGATGA GCATCCGTAT TCCTTTTCAT CTAAATTCTA ATAGATGGCT	
15	TATGGATTCT TATTGGCGAC TTACAAGCCT ATGTAGTTGG CTTCCCTCAA GTGTTCGTAG	480
	TCTACCACCT CACACCCGGT CTAACAGCTT ACGAGAATA ATG GCT ACT AAT GCA Met Ala Thr Asn Ala	534
20	ATC AAG CTT CTT GCG CCA GAT ATC CAC AGG GGT CTG GCA GAG CTG GTC Ile Lys Leu Leu Ala Pro Asp Ile His Arg Gly Leu Ala Glu Leu Val  10 15 20	582
25	GCT AAA CGC CTA GGC TTA CGT CTG ACA GAC TGC AAG CTT AAG CGG GAT Ala Lys Arg Leu Gly Leu Arg Leu Thr Asp Cys Lys Leu Lys Arg Asp 25 30	630
30	TGT AAC GGG GAG GCG ACA TTT TCG ATC GGA GAA TCT GTT CGA GAC CAG Cys Asn Gly Glu Ala Thr Phe Ser Ile Gly Glu Ser Val Arg Asp Gln 40 45 50	678
	GAT ATC TAC ATC ATC ACG CAG GTG GGG TCC GGG GAC GTG AAC GAC CGA Asp Ile Tyr Ile Ile Thr Gln Val Gly Ser Gly Asp Val Asn Asp Arg 55 60 65	726
35	GTG CTG GAG CTG CTC ATC ATC ATC AAC GCT AGC AAG ACG GCG TCT GCG Val Leu Glu Leu Leu Ile Met Ile Asn Ala Ser Lys Thr Ala Ser Ala 70 75 80 85	774
40	CGG CGA ATT ACG GCT GTG ATT CCA AAC TTC CCA TAC GCG CGG CAG GAC Arg Arg Ile Thr Ala Val Ile Pro Asn Phe Pro Tyr Ala Arg Gln Asp 90 95 100	822
45	CGG AAG GAT AAG TCA CGG GCG CCA ATT ACC GCG AAG CTC ATG GCG GAC Arg Lys Asp Lys Ser Arg Ala Pro Ile Thr Ala Lys Leu Met Ala Asp 105 110 115	870
50	ATG CTG ACT ACC GCG GGC TGC GAT CAT GTC ATC ACC ATG GAC TTA CAC Met Leu Thr Thr Ala Gly Cys Asp His Val Ile Thr Met Asp Leu His 120 125 130	918

	GC	T TO	G CA	A AT	C CA	s con	TOTAL C	mm.	T C N C	n						TAC	
	Al	a Se	er Gl	n II	e G1:	າດໃນ	. III	Dh.	D AG	r Gra	I CCA	GT	r GA	C AAC	CT	TAC	966
		13	5			. 019	140	. F116	e Asi	o val	. Pro	va.	L Ası	Asr	Leu	Tyr	
5												145					
	GC	A GA	G CC	T AG	C GT	GTG	AAG	TAT	r Arc	AAG	GAG	CAT	ר איז	ccc		CNG	
	AT	a G1	u Pr	o Se	r Val	l Val	Lys	Туз	: Ile	Lys	Glu	His	11e	Pro	Hie	Agn	1014
	15	0				155					160				*****	165	
	GA	T CC	C 2m	C 3m	3 3 700												
10	Ası	n A1	a m	o Ti	ATC	TCG	CCG	GAT	GCI	GGT	GGT	GCC	: AAA	CGT	GCG	TCG	1062
				e 110	2 Ile 170	ser	Pro	Asp	Ala	Gly	Gly	Ala	Lys	Arg	Ala	Ser	
										175					180		
	CT.	r cr	A TC	A GAT	CGC	CTA	AAC	TTG	AAC	TTT	GCG	сте	a mm	G3 M			
15	Let	ı Le	u Se:	r Asp	Arg	Leu	Asn	Leu	Asn	Phe	Ala	Len	TIA	Uia	AAG	GAA	1110
				185	; ·				190			200	116	195	Lys	GIU	
	CGT	r cc:															
	Arc	τ Δ1:	n AM	3 GCA	AAC	GAA	GTG	TCC	CGC	ATG	GTT	CTG	GTC	GGC	GAT	GTT	1158
	711.9	, nic	200	, wro	Asn	Glu	Val	Ser	Arg	Met	Va1	Leu	Va1	Gly	Asp	Val	
20			200	,				205					210				
	ACC	GAT	AAA	GTC	TGC	ATT	ATC	GTT	GAC	CAT	A TOC	000	~~~				
	Thr	Asp	Lys	Val	Cys	Ile	Ile	Va 1	Agn	Acn	Mot	37-	GAT	ACT	TGT	GGT	1206
		215	;				220			пор	Mec	225	Asp	Thr	Cys	Gly	
	300																
25	The	CTG	GCC	: AAG	GCG	GCA	GAA	GTG	CTG	CTA	GAG	CAC	AAC	GCG	CGG	TCT	1254
	230	ren	Ата	Lys	Ala	Ата	G1u	Val	Leu	Leu	Glu	His	Asn	Ala	Ara	Ser	1234
	230					235					240					245	
	GTG	ATA	GCC	ATT	GTT	ACC .	CAC	CCT	) ma	omm.							
30	Val	Ile	Ala	Ile	Val	Thr	His	GIV	TIO	Lau	Con	GGA	AAG	GCC	ATT	GAG	1302
					250			CIJ	116	255	ser	GIY	Lys			Glu	
															260		
	AAC	ATC	AAC	AAT	TCG	AAG (	CTT (	GAT	AGG	GTT (	GTG '	TGT	ACC .	AAC .	ACC (	STG.	1350
	Asn	TTE	Asn	non	Ser	Lys 1	Leu	Asp	Arg	۷al ۱	Val (	Сув	Thr .	Asn '	Thr '	Val	1330
35				265					270					275			
	CCA	TTC	GAG	GAG	AAG	ATC 1	200	א מדער	maa .								
	Pro	Phe	Glu	Glu	Lys	Met I	we I	LIM	760	CCG A	AAG 1	CTA (	GAT (	GTA A	ATT (	PAT	1398
			280				.,	285	cys .	PEO 1	Lys I	eu .	Asp '	Val :	lle /	gal	
													290				
40	ATC	TCG	GCA	GTT	CTT (	GCG G	AA 1	rcc i	ATT (	CGC C	GT C	TA (	CAC A	AAT o	GT C	44	1446
			Ala	Val	Leu i	Ala G	lu s	er :	Ile A	Arg A	rg L	eu E	His A	an c	ilv c	111	1440
		295				3	00				3	05					
	AGT	ATC	TCC	TAC	ene a	nomen a											
45	AGT Ser	Ile	Ser	Tvr	Leu I	he T	nn A	anc I	MC C	CAC	TA T	GATT	TTGC	T TC	TCGA	TGCT	1499
	310			-3-		115	ys n	isn A	asn E								
											20						
	GGCT	TCTT	GA G	GGCC	TTTA.	TGC	CGTA	GAG	GTAG	TATC	CC T	тстт	ուսերերը ու	ጥ አጣ	<b>ጥ</b> ር እ <b>~</b>	m 3 mm	1550
	TAAC	2330	3 a m	3 mmm.										LAL	IGAC	TATT	1559
50	TAAC	UAAU.	nc 1	w 1.1.1.C	TTCA	TAA	ATGG.	ACT	TCGG	CTTC.	AC T	GTGA	ATCT	C AC.	ATGA	FATA	1619
	GTTG																
																	1634

	(2) I	NFOR	MATI	on z	U SE	Q ID	NO:	13:								
		(i	(A) (B)	LÂN ART	GE:	320 inos	TERI Amin äure 1ine	osāu	A: ren							
	(	ii)	ART	DES	MOLE	KÜLS	s: Pr	otei	n.							
0							BUNG:									
	Met A				5					10					15	
15	Leu A			20					25					50		
	Lys 1		35					40					47			
20	Ser	50					55					00				
25	Asp 65					70					/5					
					85					90				Asn		
30	Tyr	Ala	Arg	G1n 100	Asp	Arg	Lys	Asp	Lys 105	Ser	Arg	Ala	Pro	11e	Thr	Ala
	Lys	Leu	Met 115	Ala	Asp	Met	Leu	Thr 120	Thr	Ala	G1y	Cys	Asp 125	His	Val	Ile
35	Thr	Met 130	Asp	Leu	His	Ala	Ser 135	Gln	Ile	Gln	Gly	Phe 140	Phe	Asp	Va1	Pro
40	Val 145		Asn	Leu	Tyr	Ala 150	Glu	Pro	Ser	Val	Val 155	Lys	Tyr	Ile	Lys	Glu 160
	His	Ile	Pro	His	Asp 165	Asp	Ala	Ile	Ile	11e	ser	Pro	Asp	Ala	G1y	Gly
45	Ala	Lys	Arg	180		Lev	Leu	Ser	185	Arg	Lev	ı Asn	Let	190	Phe	e Ala
	Lev	ı Ile	His		61v	Arç	, Ala	Lys 200	ala	Asr	1 G11	ı Val	. Se:	r Arq	Met	t Val
50	Lev	210		/ Ası	Val	LThi	r Ası	Ly:	s Val	L Cys	s I1	220	e Vai	l Ası	) As	p Met
55																

Ala 225	Asp	Thr	Cys	Gly	Thr 230	Leu	Ala	Lys	Ala	Ala 235	Glu	Va1	Leu	Leu	Glu 240
His	Asn	Ala	Arg	Ser 245	Val	Ile	Ala	Ile	Val 250	Thr	His	Gly	Ile	Leu 255	Ser
Gly	Lys	Ala	Ile 260	Glu	Asn	Ile	Asn	Asn 265	Ser	Lys	Leu	Asp	Arg 270	Val	Val
Cys	Thr	Asn 275	Thr	Val	Pro	Phe	Glu 280	Glu	Lys	Met	Lys	Leu 285	Cys	Pro	Lys
Leu	Asp 290	Val	Ile	Asp	Ile	Ser 295	Ala	Val	Leu	Ala	Glu 300	Ser	Ile	Arg	Arg
Leu 305	His	Asn	Gly	Glu	Ser 310	Ile	Ser	Tyr	Leu	Phe 315	Lys	Asn	Asn		Leu 320

### Patentansprüche

5

10

15

20

25

30

- Protein mit der in SEQ ID NO.2 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO.2 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 15% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Phosphoribosylpyrophosphat-Synthetase.
- Protein nach Anspruch 1, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten des Enzyms ausgehen, mehr aufweist.
- Protein nach Anspruch 1, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid-5-Monophosphate oder Purinnukleotid-5-Triphosphate oder Purinnukleotid-5-Triphosphate gehemmt werden.
- Protein nach Anspruch 1, bei dem eine oder mehrere der folgenden Aminosäureaustausche vorliegen: Lysin an
   Position 7 ausgetauscht gegen Valin, Aspartat an Position 32 ausgetauscht gegen Histidin, Leucin an Position 133 ausgetauscht gegen Isoleudin, Aspartat an Position 186 ausgetauscht gegen Histidin, Alanin an Position 193 ausgetauscht gegen Valin oder Histidin an Position 194 ausgetauscht gegen Cilutamie
  - Nukleinsäuresequenz codierend für ein Protein gemäß Anspruch 1.
- Protein mit der in SEQ ID NO: 13 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO: 13 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aldivität einer Phosphoribosylpyrophosphat-Synthetase.
- Nukleinsäuresequenz codierend f
  ür ein Protein gem
  äß Anspruch 6.
  - Protein mit der in SEQ ID NO:5 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO:5 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer Glutamin-Phosphoribosylpyrophosphat-Amidotransferase.
- Protein nach Anspruch 8, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten des Enzyms ausgehen, mehr aufweist.

- Protein nach Anspruch 8, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid-5-Monophosphate oder Purinnukleotid-5-Diphosphate oder Purinnukleotid-5-Triphosphate gehemmt werden.
- Protein nach Anspruch 8, bei dem eine oder mehrere der folgenden Aminosäureaustausche vorliegen: Aspartat an Position 310 ausgetauscht gegen Valin, Lysin an Position 333 ausgetauscht gegen Alanin oder Alanin an Position 417 ausgetauscht gegen Tryptophan.
  - 12. Nukleinsäuresequenz codierend für ein Protein gemäß Anspruch 8.
- 13. Protein mit der in SEQ ID NO:8 und 9 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO:8 und 9 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 20% der Aminosauren erhältlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer IMP-Dehydrogenase.
- 15 14. Protein nach Anspruch 13, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten des Enzyms ausgehen, mehr aufweist.
  - 15. Protein nach Anspruch 13, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid:5'-Monophosphate oder Purinnukleotid:5'-Diphosphate oder Purinnukleotid:5'-Triphosphate gehemmt werden.
  - 16. Nukleinsäuresequenz codierend für ein Protein gemäß Anspruch 13.
  - 17. Protein mit der in SEQ ID NO.11 dargestellten Polypeptidsequenz oder einer aus SEQ ID NO.11 durch Substitution, Insertion oder Deletion von bis zu 10% der Aminosäuren erhaltlichen Polypeptidsequenz und der enzymatischen Aktivität einer GMP-Synthetase.
    - Protein nach Anspruch 17, das keine feed-back Hemmung durch Folgeprodukte von Stoffwechselwegen, die von Produkten der Enzyme ausgehen, mehr aufweist.
  - Protein nach Anspruch 17, das nicht mehr durch Zwischenprodukte der Purinbiosynthese, insbesondere durch Purinbasen, Purinnukleoside, Purinnukleotid-S-Monophosphate oder Purinnukleotid-5-Diphosphate oder Purinnukleotid-5-Triphosphate gehemmt werden.
  - Nukleinsäuresequenz codierend f
    ür ein Protein gem
    äß Anspruch 17.
    - 21. Verwendung einer oder mehrerer der Nukleinsäuresequenzen nach den oben genannten Ansprüchen zur gentechnischen Konstruktion von Mikroorganismen, die zur Herstellung von Riboflavin in der Lage sind.
  - 40 22. Verfahren zur Herstellung von Ribotlavin durch Kultivierung von Mikroorganismen, die in mindestens einem Gen der Purinbiosynthese genetisch verändert worden sind.
    - 23. Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um ein Bakterium der Gattung Bacillus oder Corynebakterium handelt.
  - 45
    24. Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um einen eukaryontischen Mikroorganismus handelt.
  - 25. Verlahren nach Anspruch 24, dadurch gekennzeichnet, daS es sich bei dem Mikroorganismus um Ashbya gossypli 50 handelt.
    - 26. Vertahren nach Anspruch 24, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um eine Hefe handelt
    - 27. Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß es sich bei dem Mikroorganismus um eine Hefe der Gattung Candida, Saccharomyces oder Pichia handelt.
      - 28. Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß die Veränderung in mindestens einer zusätzlichen

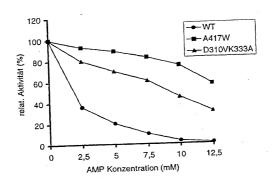
20



Kopie von mindestens einer der Nukleinsäuresequenzen gemäß Anspruch 5, 12, 16, 20 besteht.

29. Verfahren nach Anspruch 22, dadurch gekennzeichnet, daß durch die genetische Veränderung ein Gen codierend für ein Protein gemäß Anspruch 1, 6, 13, 17 erzeugt wird.

Abb. 1



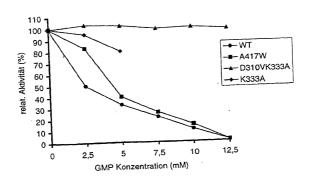
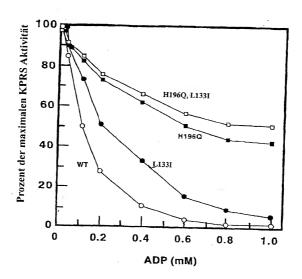


Abb. 2



Hemmung der Wildtyp und mutagenisierten KPRS durch ADP